

(12)特許協力条約に基づいて公開された国際出願

(19) 世界知的所有権機関
国際事務局(43) 国際公開日
2004年4月15日 (15.04.2004)

PCT

(10) 国際公開番号
WO 2004/031388 A1

(51) 国際特許分類⁷: C12N 15/12, C07K 14/47, 16/18, C12N 5/08, C12Q 1/68

(21) 国際出願番号: PCT/JP2003/009443

(22) 国際出願日: 2003年7月25日 (25.07.2003)

(25) 国際出願の言語: 日本語

(26) 国際公開の言語: 日本語

(30) 優先権データ: 特願2002-217233 2002年7月25日 (25.07.2002) JP

(71) 出願人(米国を除く全ての指定国について): ソニー株式会社 (SONY CORPORATION) [JP/JP]; 〒141-0001 東京都品川区北品川6丁目7番35号 Tokyo (JP).

(72) 発明者; および
(75) 発明者/出願人(米国についてのみ): 水谷 修紀 (MIZUTANI, Shuki) [JP/JP]; 〒270-2241 千葉県松戸市松戸新田243-9 Chiba (JP). 山田 孝之 (YAMADA, Takayuki) [JP/JP]; 〒273-0105 千葉県鎌ヶ谷市鎌ヶ谷8-1-84 ハイツ道野辺201 Chiba (JP).

(74) 代理人: 清水 初志, 外 (SHIMIZU, Hatsushi et al.); 〒300-0847 茨城県土浦市御町1-1-1 関鉄つくばビル6階 Ibaraki (JP).

(81) 指定国(国内): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NI, NO, NZ, OM, PG, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, SY, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(84) 指定国(広域): ARIPO特許 (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), ユーラシア特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), ヨーロッパ特許 (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PT, RO, SE, SI, SK, TR), OAPI特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

添付公開書類:
— 國際調査報告書

2文字コード及び他の略語については、定期発行される各PCTガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語のガイダンスノート」を参照。

(54) Title: FACTOR PARTICIPATING IN TRANSCRIPTIONAL REGULATION

(54) 発明の名称: 転写調節に関与する因子

WO 2004/031388 A1

(57) Abstract: HDART binds to HDAC (histone deacetylase) and functions as a repressor. Also, HDART directly binds to Skip, which functions as a transcriptional coactivator of a nuclear receptor, to inhibit the transcription of the nuclear receptor. Moreover, HDART can bind to HDAC, which is one of transcriptional corepressors of a nuclear receptor, to thereby strongly inhibit the transcription via histone deacetylation of HDAC. On the other hand, a dominant negative peptide of HDART is obtained and it is confirmed that this peptide activates transcription on the contrary to the full-length HDART protein. In particular, this peptide is superior to all-trans retinoic acid (ATRA) in the activity to activate transcription of retinoic acid receptor.

(57) 要約: HDARTは、HDAC(ヒストン脱アセチル化酵素)に結合しリプレッサーとして機能する。また、HDARTは、核内レセプターの転写コアクチベーターとして機能するSkipと直接結合し、核内レセプターの転写を抑制する。さらに、HDARTは核内レセプターの転写コリプレッサーの1つであり、HDACと結合しHDACのヒストン脱アセチル化により強力に転写を抑制し得る。一方、HDARTのドミナントネガティブペプチドも得られ、このペプチドは完全長のHDARTたんぱく質とは逆に転写を活性化することを確認した。特にこのペプチドによるレチノイン酸レセプターの転写活性化能はall-trans Retinoic Acid(ATRA)を上回る活性を有していた。

BEST AVAILABLE COPY

10/522277

RECEIVED 24 JAN 2005

- 1 -

明細書

転写調節に関与する因子

5 技術分野

本発明は転写調節因子等に関し、特に、核内ホルモンレセプターに起因した転写を調節し得る因子、ペプチドに関する。

背景技術

10 ホルモンや脂溶性ビタミンなどは生物の恒常性の維持、エネルギー代謝、分化、成長などに重要な役割を果たしている。これらホルモン等のレセプターは核内に存在する転写調節因子であり、クロマチンDNAの特定部位に結合して、遺伝子の転写反応を調節する。多くの場合、ホルモン等のリガンドがレセプターに結合していない場合には、転写が抑制され、レセプターにリガンドが結合するとクロマチ^ン構造の変化などにより転写が活性化される。この核内レセプターから転写装置に至る経路にはコアクチベーター^{やコリプレッサー}と呼ばれる多くの因子が複合体を形成して働いていることが報告されている。リガンドが結合していないレセプターにはヒストン脱アセチル化酵素を含むコリプレッサー複合体が結合して遺伝子発現を抑制し、一方、リガンドが結合することによりレセプターの構造が20 変化すると、コリプレッサー複合体が離れて代わりにヒストンアセチル化酵素を含むコアクチベーター複合体がリクルートされる。このようなコアクチベーターの一例としては Skip (Ski 相互作用タンパク質、N-CoA62 とも称されている) があり、いくつかの核内レセプター (例えば、ビタミン3レセプター、レチノイン酸レセプター、エストロゲンレセプター、およびグルコマルチコイドレセプタ^ー) と直接結合して、これら核内レセプターが媒介する遺伝子発現を増強し得る25 (Baudino, T. A., Kraichely, D. M., Jefcoat, S. C., Jr., Winchester, S.

- 2 -

K., Partridge, N. C., and MacDonald, P. N. (1998) J Biol Chem 273 (26), 16434-41. MacDonald, P. N., Baudino, T. A., Tokumaru, H., Dowd, D. R., and Zhang, C. (2001) Steroids 66 (3-5), 171-6.) 。

5 発明の開示

上述したように、核内レセプターを介した転写の制御メカニズムの概要は明らかにされつつあるが、そのメカニズムにどのような因子が関与するかの解明は残されている。そこで、本発明は、転写調節因子、特に核内レセプターの転写調節にも関与し得る新たな因子を提供することを目的とする。

10 本願発明者らは、ショウジョウバエの *crn* (crooked neck) 遺伝子のヒトホモログのクローニングおよびその機能解析の研究を通して、このヒトホモログが核内レセプターを介した転写調節に関与することを見出した。なお、このショウジョウバエ *crn* 遺伝子自体は、胚形成の早期段階で最大の発現レベルになる遺伝子であり、この遺伝子の不活性化は、胚形成の欠陥を引き起こし、主に神経系の発達に影響を及ぼすことが報告されている (Zhang, K., Smouse, D., and Perrimon, N. (1991) Genes Dev 5 (6), 1080-91) 。 *crn* タンパク質の 1 つの独特な特徴は、縦列に方向付けられたテトラトリコペプチド反復 (TPR) の 16 のコピーが存在することである。TPR は、さまざまなタンパク質で見出され、進化中に広まった同義性の 3 4 アミノ酸反復モチーフである。TPR タンパク質が関与するプロセスとしては、細胞サイクル制御、転写抑制、ストレス応答、タンパク質キナーゼ抑制、およびタンパク質輸送が含まれる (Lamb, J. R., Tugendreich, S., and Hieter, P. (1995) Trends Biochem Sci 20 (7), 257-9) 。

25 上記 *crn* 遺伝子のヒトホモログには、コピー数において 15 と異なるが上記ショウジョウバエ *crn* 遺伝子と同様に多数の TPR が存在する。本願発明者らがクローニングしたヒト *crn* 遺伝子は既に報告されている転写に関連した転写共役 DNA 修復に関するタンパク質 (XAB2) をコードした遺伝子 (Yoshimichi ら、

- 3 -

Jounal. Biol. Chem. 275:34931-34937) と一致するものであるが、本願発明者らは、本遺伝子産物が転写抑制に関与することを新たに見出した。特に、本遺伝子産物は、HDAC (ヒストン脱アセチル化酵素) に結合しリプレッサーとして機能することから、本明細書では「HDART (a HDAC associated repressor TPR)」タンパク質と称する。また、本願発明者らは、HDART が、上述した核内レセプターの転写コアクチベーターとして機能する Skip と直接結合し、核内レセプターの転写を抑制することも見出した。さらに、HDART が核内レセプターの転写コリプレッサーの 1 つであり、HDAC と結合し HDAC のヒストン脱アセチル化により強力に転写を抑制し得ることも明らかにした。一方、HDART のドミナントネガティブペプチドも得られ、このペプチドは全長 HDART とは逆に転写を活性化することをも確認した。すなわち、本願発明は、HDART の新たに解明した種々の機能に基づくものであり、具体的には、以下の通りである。

(1) 本発明は転写抑制因子をコードした DNA であって、(A) 配列番号 2 に記載のアミノ酸配列を有するタンパク質をコードした DNA、または、(B) 配列番号 1 に記載の塩基配列からなる DNA である。

(2) 本発明は転写抑制因子をコードした DNA であって、(A) 配列番号 2 に記載のアミノ酸配列において 1 若しくは複数のアミノ酸が置換、欠失、挿入および/または付加されたアミノ酸配列を有するタンパク質をコードした DNA、または (B) 配列番号 1 に記載の塩基配列からなる DNA とストリンジエントな条件下でハイブリダイズする DNA である。

(3) 本発明は上記 (1) または (2) に記載の DNA によりコードされた転写抑制因子である。

(4) 本発明は核内ホルモンレセプターに起因した転写を抑制し得る上記 (3) 記載の転写抑制因子である。

(5) 本発明は転写を活性化し得るペプチドをコードした DNA であって、(A) 配列番号 2 における 1 から 179 位のアミノ酸配列からなるペプチドをコー

- 4 -

ドした DNA、または (B) 配列番号 1 における 1 から 537 塩基までの塩基配列からなる DNA である。

(6) 本発明は転写を活性化し得るペプチドをコードした DNA であって、

(A) 配列番号 2 における 1 から 179 位のアミノ酸配列において 1 若しくは複数のアミノ酸が置換、欠失、挿入および／または付加されたアミノ酸配列を有するペプチドをコードした DNA、または (B) 配列番号 1 における 1 から 537 塩基までの塩基配列からなる DNA とストリンジエントな条件下でハイブリダイズする DNA である。

(7) 本発明は上記 (5) または (6) 記載の DNA によりコードされた転写活性化ペプチドである。

(8) 本発明は上記 (1)、(2)、(5) または (6) のいずれかに記載の DNA のうち、少なくとも 15 ヌクレオチド長を有する DNA である。

(9) 本発明は上記 (1)、(2)、(5) または (6) のいずれかに記載の DNA が挿入されたベクターである。

(10) 本発明は上記 (1)、(2)、(5) または (6) のいずれかに記載の DNA または上記 (9) に記載のベクターを保持する宿主細胞である。

(11) 本発明は上記 (3) に記載の因子または上記 (7) に記載のペプチドに結合し得る抗体である。

(12) 本発明は上記 (1)、(2)、(5) または (6) のいずれかに記載の DNA とハイブリダイズし、少なくとも 10 ヌクレオチド長を有する、オリゴヌクレオチドプローブである。

(13) 本発明は以下の (A) ~ (D) のいずれかが固定された基板である。

(A) 上記 (12) に記載のオリゴヌクレオチドプローブ

(B) 上記 (3) または (4) に記載の転写抑制因子、もしくは該因子の部分ペプチド

(C) 上記 (7) に記載の転写活性化ペプチド、もしくは該ペプチドの部分ペプ

チド

(D) 上記（11）に記載の抗体

以下、本発明の実施の形態について詳細に説明する。なお、本明細書において予め用いる略語を説明する：HAT（ヒストンアセチルトランスフェラーゼまたはヒストンアセチル化酵素）、HDAC（ヒストンデアセチラーゼまたはヒストン脱アセチル化酵素）、DAPI（4', 6-ジアミジノ2-フェニルインドール）、RAR（レチノイン酸レセプター）、GR（グルココルチコイドレセプター）、DBD（DNA結合ドメイン）、AD（活性化ドメイン）、ATRA（all-trans Retinoic Acid:全トランスレチノイン酸）。

本発明は、転写調節に関する因子に関する。この転写調節因子には、転写を抑制する因子と、活性化する因子が含まれる。まず、転写抑制因子について説明する。本発明の転写抑制因子を例示すれば HDART であり、HDART のアミノ酸配列は、配列番号 2 からなる。但し、本発明の転写抑制因子は配列番号 2 に記載の HDART に限定されず、転写抑制活性を有する範囲で、配列番号 2 に記載のアミノ酸配列において 1 若しくは複数のアミノ酸が置換、欠失、挿入および／または付加されたアミノ酸配列を有するタンパク質、さらには、HDART をコードした DNA（配列番号 1）とストリンジエントな条件でハイブリダイズする DNA によりコードされたタンパク質をも包含される。

上記 HDART タンパク質は、ヒト細胞の核内で発現していることから、ヒト細胞核より得ることができる。この原料となるヒト細胞は、特に限定はないが、一例を挙げれば HDART を内在的に発現していることが明らかである 293 細胞を用いることができる。

また、アミノ酸置換等を有する HDART 類似タンパク質の調製は、例えば、公知の技術であるファージライプラリースクリーニング技術（Molecular Cloning 3rd Ed, Chapter 2, pp. 2.1-2.117）やポリメラーゼ連鎖反応（PCR: Molecular Cloning 3rd Ed, Chapter 8, pp. 8.1-8.126）技術を利用して実施することができる。

きる。具体的には、HDART をコードした DNA (配列番号 1) またはその一部をプローブやプライマーとして、配列番号 1 とホモロジーを備えた DNA を得て、この DNA を基にタンパク質を生成することにより得ることができる。ここで得られるタンパク質は、通常、HDART とアミノ酸配列において高いホモロジーを有する。

5 この高いホモロジーは、少なくとも 40% 以上、好ましくは 60% 以上、さらに好ましくは 80% 以上、さらに好ましくは 90% 以上、さらに好ましくは 95% 以上、さらに好ましくは少なくとも 97% 以上 (例えば、98 から 99%) の塩基配列の一一致を意味する。

また、上記「ストリンジエントなハイブリダイゼーション条件」は、当業者であれば適宜選択することができる。一例としては、25% ホルムアミド、より厳しい条件では 50% ホルムアミド、4×SSC、50mM Hepes pH7.0、10×デンハルト溶液、20 μg/ml 変性サケ精子 DNA を含むハイブリダイゼーション溶液中、42°C で一晩プレハイブリダイゼーションを行った後、標識したプローブを添加し、42°C で一晩保温することによりハイブリダイゼーションを実施することが挙げられる。

15 その後の洗浄における洗浄液および温度条件は、1xSSC、0.1% SDS、37°C 程度で、より厳しい条件としては、0.5xSSC、0.1% SDS、42°C 程度で、さらに厳しい条件では、0.2xSSC、0.1% SDS、65°C 程度で実施することができる。これら SSC、SDS および温度の条件の組み合わせは例示であり、当業者であれば、適宜改変することは可能である。

20 配列のホモロジーは、BLASTn (核酸レベル) や BLASTx (アミノ酸レベル) のプログラム (Altschul et al. J. Mol. Biol. 215:403-410, 1990) を利用して決定することができる。該プログラムは、Karlin and Altschul によるアルゴリズム BLAST (Proc. Natl. Acad. Sei. USA 87:2264-2268, 1990, Proc. Natl. Acad. Sei. USA 90:5873-5877, 1993) に基づいている。BLASTN によって塩基配列を解析する場合には、パラメーターは例えば score = 100、wordlength = 12 とする。また、BLASTX によってアミノ酸配列を解析する場合には、パラメーターは例え

ば score = 50, wordlength = 3 とする。また、Gapped BLAST プログラムを用いて、アミノ酸配列を解析する場合は、Altschul ら (Nucleic. Acids.

Res. 25:3389-3402, 1997) に記載されているように行うことができる。BLAST と Gapped BLAST プログラムを用いる場合には、各プログラムのデフォルトパラメ

5 ーターを用いる。これらの解析方法の具体的な手法は公知である
(<http://www.ncbi.nlm.nih.gov.>.)。

配列番号 2 に記載の配列を人為的に改変する場合には、一般的には、全アミノ酸の 10% 以内であり、好ましくは全アミノ酸の 5% 以内であり、さらに好ましくは全アミノ酸の 1% 以内であると考えられるが、転写抑制活性を維持し得る範囲

10 内であれば上記改変割合を超えてアミノ酸配列を置換等してもよい。この人為的にアミノ酸配列を改変する手法は、例えば、公知の手法である deletion-mutant 作製方法、PCR 法、site-directed mutagenesis などにより実行することができる。なお、ここで改変されたタンパク質が、HDART と同様に、転写抑制活性を有するか否かは、後述する実施例に記載されているような種々のレポーター解析法

15 などを用いて転写抑制能を解析し決定することができる。

上記 HDART またはこれに類似したタンパク質は、上述した通り転写抑制活性を有するため、この機能を利用して所望の転写装置に組合せて所望の遺伝子の転写を抑制することができる。この転写装置は、*in vitro* 転写系、*in vivo* 転写系のいずれでもよい。また、HDART の転写抑制能は自律的であることから、本発明の

20 転写抑制因子は単独で用いて転写を抑制させ得る。但し、この場合、HDART は DNA 結合能を有しないため、好ましくは、DNA 結合領域を融合させた融合タンパク質として用いることがよい。また、HDART は HDAC と結合能を有し、HDART は HDAC をリクルートしてヒストン脱アセチル化活性により強力に転写を抑制し得る。そのため、本発明の転写抑制因子は、HDAC と共に用いて、あるいは HDAC を誘導することにより転写を抑制することもできる。なお、HDAC にはタイプ I (HDAC1, HDAC2, HDAC3) とタイプ II (HDAC4, HDAC5, HDAC6, HDAC7, HDAC8) が存

在することが知られている。本発明の HDART は HDAC2、HDAC5、HDAC7、HDAC8 等と結合するものと考えられることから、本発明においては、HDAC2、HDAC5、HDAC7、HDAC8 を好適に使用することができるが、これらの HDAC に特に限定されるものではなく、タイプ I または II に属するいずれの HDAC を用いることが可能

5 である。

また、HDART は核内レセプターの転写を抑制し得ることから、本発明の転写抑制因子により抑制し得る転写装置としては、好適には核内レセプターを介した転写装置を挙げることができる。この核内レセプターとしては、レチノイン酸レセプター、グルココルチコイドレセプターを好適に挙げることができ、また、本発明の因子が転写抑制し得る範囲でレチノイン X レセプター、ビタミン D レセプター、アンドロゲンレセプター、エストロゲンレセプター、チロイドホルモンレセプターなどのホルモンや脂溶性ビタミンなどに対する核内レセプターなどを含めることができる。そのため、本発明の転写抑制因子は、このような核内レセプターからの転写の不調節、特に過剰に転写が促進されることが起因した疾患の治療に役立ち得る。特に、後述する実施例で示すように、HDART はレチノイン酸レセプターの転写を抑制し、さらには、このレチノイン酸レセプターの転写により誘導する分化をも抑制することが明らかになっているため、レチノイン酸レセプターの転写による分化亢進が起因した疾患の治療薬として本転写抑制因子を応用してもよい。

20 本発明は上記転写抑制因子をコードした DNA に関する。この DNA としては、例えれば配列番号 1 に記載の塩基配列からなる DNA を挙げることができるが、これに限定されるものではなく、上述した配列番号 2 に記載のアミノ酸配列をコードした DNA、配列番号 2 に記載のアミノ酸配列において 1 若しくは複数のアミノ酸が置換、欠失、挿入および／または付加されたアミノ酸配列を有するタンパク質をコードした DNA、および配列番号 1 に記載の塩基配列からなる DNA とストリンジエントな条件下でハイブリダイズする DNA などが含まれる。

上記 DNA は、配列番号 1 に記載の DNA またはその一部をプローブまたはプライマーとして用い、例えば、ヒト細胞（一例を挙げれば、後述する実施例 1 に示したように、ヒト脾臓の小島細胞）の cDNA ライブラリーなどからハイブリダイゼーションまたはポリメラーゼ連鎖反応 (PCR) により得ることができる。他の方法としては、ヒト細胞の mRNA を錆型に用い、配列番号 1 に記載の DNA の一部をプライマーとして RT-PCR (Molecular Cloning 3rd Ed, Chapter 8, Protocol 8, pp. 8.46-8.53) により得ることもできる。なお、ここでは、ヒト細胞を例に挙げたが、それ以外の哺乳動物細胞、真核細胞などを用いて調製してもよい。また、DNA を単離するためのハイブリダイゼーション条件は、上述した通りである。

10 上記 DNA をクローニングする方法以外にも、DNA 合成機により配列番号 1 に記載の DNA とその相補鎖とをそれぞれ合成し、アニーリングさせて生成してもよい。

上記 DNA は転写抑制因子をコードしていることから、この転写抑制因子を生産するツールとして、または細胞や個体内に導入して転写抑制因子を発現させるツールとして用いることができる。このような目的で用いる場合には、上記 DNA を 15 発現ベクターなどに組み込むことが好ましい。発現ベクターは、タンパク質生産に用いる翻訳系により、あるいは導入する細胞により適宜選択することができる。

上記 DNA が組込まれたベクターを用いて転写抑制因子を生産するためには、先ず、上記ベクターを宿主細胞に導入し、この宿主細胞を培養する。これにより、宿主細胞内では上記転写抑制因子が生産される。ここでベクターを細胞に導入する手法は、用いる細胞に応じて適宜選択することができる。例えば、ウイルスベクターやファージを介した生物学的な手法、リン酸カルシウム法、リポフェクション法などの化学的な手法、ジーンガン、エレクトロポーレーション法などの物理的な手法などを用いることができる。宿主細胞において生産されたタンパク質は、必要に応じて、精製（例えば、アフィニティー精製など）を行った上で使用する 25 ことができる。

上記 DNA が組込まれた発現ベクターはまた、細胞内あるいは個体内の所望の

- 10 -

転写を抑制する目的で用いることができる。すなわち、この発現ベクターを細胞または個体内に導入し上記転写抑制因子を発現させることにより、所望の転写系を抑制することができる。特に、HDART は自律的な転写抑制能を有するため、本発明の転写抑制因子は単独でも転写抑制活性を発揮し得る。但し、HDART 自身は

5 DNA 結合能を有しないため、好ましくは、本転写抑制因子は、所望の遺伝子の制御領域の DNA に結合し得る DNA 結合領域との融合タンパク質として発現させることがよい。これに、標的となる遺伝子の転写を抑制することが可能となる。また、本転写抑制因子は HDAC と結合能を有することから、本転写抑制因子を発現させることにより、HDAC をリクルートさせて転写をさらに強く抑制し得る。

10 また、本発明の DNA にコードされた転写抑制因子は核内レセプターの転写を効果的に抑制し得ることから、これら核内レセプターの転写亢進に起因した疾患の治療用組成物として、本 DNA が組み込まれたベクターを応用してもよい。こうした治療目的のベクターとしては、例えば、レトロウイルスベクター、アデノウイルスベクター、アデノ関連ウイルスベクター、ワクシニアウイルスベクター、レンチウイルスベクター、ヘルペスウイルスベクター、アルファウイルスベクター、EB ウイルスベクター、パピローマウイルスベクター、フォーミーウイルスベクターなどのウイルスベクターなどが挙げられる。

15 本発明は転写調節因子のうち、上記とは反対に転写を活性化し得るペプチドにも関する。HDART は全長であれば、転写抑制因子として機能するが、HDART のドミナントネガティブペプチドは、逆に転写活性化因子として機能する。このドミナントネガティブペプチドを例示すると、N 末端の 4 つの TPR (以下、「N4TPR」と省略する) をコードしているペプチド、すなわち、配列番号 2 における 1 から 179 位のアミノ酸配列からペプチドを挙げることができるが、これに限定されず転写活性化能を有する範囲で、配列番号 2 における 1 から 179 位のアミノ酸配列において 1 若しくは複数のアミノ酸が置換、欠失、挿入および/または付加されたアミノ酸配列を有するペプチドを含めることができる。

20

25

上記ドミナントネガティブペプチドの調製は、配列番号1のうち1から537までの塩基配列からなるDNAを基にペプチドを合成することにより調整することができる。また、このペプチドとアミノ酸配列において置換等を有するペプチドの合成は、上記配列番号1のうち1から537までの塩基配列に変異（置換、欠失、

5 挿入および／または付加）を加えコドンを変えたDNAを基にペプチド合成することにより調製することができる。

上記ペプチドは、転写活性化能を有するため、所望の転写系の転写を促進させるために用いることができる。特に、実施例に示した通り、HDARTのN4TPRは核内レセプターの転写を活性化することから、これら核内レセプターの転写を促進させるために用いることができる。この核内レセプターとして、好適には、Skipが作用する核内レセプター、例えば、レチノイン酸レセプター、グルココルチコイドレセプター、ビタミンDレセプター、エストロゲンレセプターを挙げることができる。また、本発明のペプチドが転写活性化し得る範囲でレチノインXレセプター、アンドロゲンレセプター、チロイドホルモンレセプターなどのホルモンや脂溶性ビタミンなどに対する核内レセプターなどを含めてよい。

上記N4TPRによるレチノイン酸レセプターの転写活性化能は、ATRAによる転写活性化能よりも高いことが後述する実施例で示されている。そのため、現在、ATRAによるレチノイン酸レセプターの転写活性化による白血病などの悪性腫瘍の分化誘導療法が行われている。さらに、ビタミンAやATRAを含むその誘導体は、白血病以外にも肝細胞癌(Okuno, M. et al., (2002) *Front Biosci* 7, 204-18)、卵巣癌(Zhang D. et al., (2000) *J Cell Physiol* 185(1), 1-20)、甲状腺癌(Schmutzler C. and Kohrle J. (2000) *Thyroid* 10(5), 393-406)、皮膚癌(Niles R. M. (2000) *Nutrition* 16(11-12), 1084-9)、腎癌(Riecken E. O. and Rosewicz S. (1999) *10 Suppl* 4, 197-200)等で治療に使用され始めており、このATRAに代えて又はATRAと組合せて、本ペプチドを用いることができる。

本発明は、上記転写活性化能を有するペプチドをコードしたDNAに関する。こ

の DNA としては、具体的には、配列番号 2 における 1 から 179 位のアミノ酸配列からなるペプチドをコードした DNA、一例としては、配列番号 1 から 537 塩基までの塩基配列からの DNA を挙げることができるが、これに限定されるものではなく、転写活性化能を有する範囲で、配列番号 2 における 1 から 179 位のアミノ酸

5 配列において 1 若しくは複数のアミノ酸が置換、欠失、挿入および／または付加されたアミノ酸配列を有するペプチドをコードした DNA、または配列番号 1 における 1 から 537 塩基までの塩基配列からなる DNA とストリンジエントな条件下でハイブリダイズする DNA を含めることができる。

上記転写活性化ペプチドをコードした DNA は、上述した転写抑制因子をコード
10 した DNA を得た後、例えば、C 末端側を欠失させることに調製することができる。
または、DNA 合成機により合成し調製してもよい。

上記 DNA は、上記転写活性化ペプチドを生産するため、または、細胞または個
体内に導入して上記転写活性化ペプチドを発現させる目的で用いることができる。
ペプチドを生産する目的で上記 DNA を用いる場合には、発現ベクターに組み込む
15 ことが望ましい。この場合の発現ベクターは、ペプチドを生産するための転写・
翻訳系によって適宜選択することができる。この転写・翻訳系は、*in vitro*、*in vivo*
のいずれでもよい。*In vivo* 系の場合には、上記 DNA が組み込まれた発現ベ
クターを細胞に導入し、細胞を培養することにより、細胞内で上記転写活性化ペ
プチドが生産される。細胞への導入方法などについては上述と同様である。

20 上記 DNA を細胞または個体内に導入して上記転写活性化ペプチドを発現させる
目的で用いる場合には、上記 DNA を直接、細胞内等に導入し一時的に発現または
染色体に挿入させて安定的に発現させてもよく、また、発現ベクターに組み込んで
細胞等に導入してもよい。

上述した通り、転写活性化ペプチドは、ATRA のように悪性腫瘍の分化誘導療
25 法に応用し得るため、転写活性化ペプチドを直接用いる代わりに、本 DNA を患者
に注入等し上記転写活性化ペプチドを発現させて、上記治療方法に利用してもよ

い。このような目的で使用するためには、上記 DNA を所望の組織または細胞に該 DNA を運搬するためのベクターに組み込み使用することが好ましい。こうした治療目的のベクターとしては、上述したレトロウイルスベクター等のウイルスベクターを用いることができる。

5 以上通り、本発明の転写抑制因子をコードした DNA は、N 末端側をコードした DNA に短くすることにより上記転写活性化ペプチドをコードした DNA に改変し得る。これ以外にも、上記転写抑制因子をコードした DNA または転写活性化ペプチドをコードした DNA はさらに短い一部フラグメントとしても、ハイブリダイゼーション用プローブ、PCR プライマーまたはリボザイム誘導体として利用することができる。これら目的で上記 DNA の一部を用いる場合には、プローブ等としての特異性を保持できる長さ、例えば、15 ヌクレオチド長を有していることが好ましい。本発明は、本発明の DNA (例えば、配列番号 1 に記載の DNA 等) とハイブリダイズし、少なくとも 10 ヌクレオチド長を有するオリゴヌクレオチドプローブを提供する。例えば、こうしたポリヌクレオチドとしては、配列番号 1 に記載の塩基配列からなる DNA またはその相補鎖と特異的にハイブリダイズするものが挙げられる。ここで、「特異的にハイブリダイズする」とは、ハイブリダイゼーションにおいて、他のタンパク質をコードする DNA とクロスハイブリダイゼーションが有意に生じないことを意味する。上記プローブ、プライマーは、転写抑制因子等をコードした DNA のクローニング等に利用することができる。

10 20 本発明はまた、上記転写抑制因子または転写活性化ペプチドに結合し得る抗体に関する。本発明の抗体は、上記転写抑制因子または転写活性化ペプチドと特異的に結合し得るものであれば、ポリクローナル抗体、モノクローナル抗体のいずれでもよい。ポリクローナル抗体は、本発明のタンパク質またはその部分ペプチドを必要に応じてフロイントアジュvant等と混合し、周知の方法によりウサギ、

15 25 ヤギ、モルモットなどの非ヒト動物を免疫し、抗体価が上昇したことを確認した上で免疫動物の末梢血から血清を回収することにより調製することができる。一

方、モノクローナル抗体はまた、上記転写抑制因子もしくは転写活性化ペプチドまたはその部分ペプチドを用い、周知の方法によりマウスなどの動物を免疫し、抗体価が上昇した免疫動物の脾臓またはリンパ節を採取し、これら組織中の抗体産生細胞とミエローマ細胞とを融合させハイブリドーマを調製する。ハイブリド
5 一マから産生される抗体を培養上清から回収することにより得ることができる。

これら抗体は、上記転写抑制因子または転写活性化ペプチドをアフィニティー精製する際等に利用することができる他、種々の細胞内における転写抑制因子の発現量を免疫学的に解析するなどの目的で、または転写抑制因子を阻害する目的で利用してもよい。

10 また本発明は、本発明の上記オリゴヌクレオチドが固定された基板を提供する。該基板をバイオチップとすることにより、例えば、被検生物（細胞）における本発明の DNA の発現状態を解析することが可能である。

好ましい態様においては、まず、被検生物（細胞）から本発明の DNA（例えば、配列番号 1 に記載の DNA、またはその部分 DNA 領域）を増幅する。次いで、該
15 DNA とハイブリダイズするヌクレオチドプローブが固定された基板を用意する。次いで、該 DNA と該基板を接触させる。さらに、基板に固定されたヌクレオチドプローブにハイブリダイズした DNA を検出することにより、本発明の DNA の発現状態を解析することができる。

このような方法としては、DNA アレイ法が例示できる。被検生物（細胞）からの DNA 試料の調製は、当業者に周知の方法で行うことができる。該 DNA 試料の調製の好ましい態様においては、細胞から抽出した染色体 DNA を基に調製することができる。染色体 DNA から本方法の DNA 試料を調製するには、例えば本発明の DNA にハイブリダイズするプライマーを用いて、染色体 DNA を鑄型とした PCR 等によって本発明の DNA を調製することも可能である。調製した DNA 試料には、必要に応じて、当業者に周知の方法によって検出のための標識を施すことができる。
20
25

本発明において「基板」とは、ヌクレオチドを固定することが可能な板状の材

料を意味し、通常、チップとも呼ばれる。本発明においてスクレオチドには、オリゴスクレオチドおよびポリスクレオチドが含まれる。本発明の基板は、スクレオチドを固定することが可能であれば特に制限はないが、一般に DNA アレイ技術で使用される基板を好適に用いることができる。

5 一般に DNA アレイは、高密度に基板にプリントされた何千ものスクレオチドで構成されている。通常これらの DNA は非透過性 (non-porous) の基板の表層にプリントされる。基板の表層は、一般的にはガラスであるが、透過性 (porous) の膜、例えばニトロセルロースメンブレンを使用することができる。

本発明において、スクレオチドの固定 (アレイ) 方法として、Affymetrix 社
10 開発によるオリゴスクレオチドを基本としたアレイが例示できる。オリゴスクレオチドのアレイにおいて、オリゴスクレオチドは通常インサイチュ (in situ) で合成される。例えば、photolithographic の技術 (Affymetrix 社)、および化学物質を固定させるためのインクジェット (Rosetta Inpharmatics 社) 技術等によるオリゴスクレオチドのインサイチュ合成法が既に知られており、いずれの技術
15 も本発明の基板の作製に利用することができる。

基板に固定するスクレオチドプローブは、本発明の DNA を検出することができるものであれば、特に制限されない。即ち該プローブは、例えば、配列番号 1 に記載の DNA と特異的にハイブリダイズするようなプローブである。特異的なハイブリダイズが可能であれば、スクレオチドプローブは、本発明の DNA に対し、完全に相補的である必要はない。

本発明において基板に結合させるスクレオチドプローブの長さは、オリゴスクレオチドを固定する場合は、通常 10~100 ベースであり、好ましくは 10~50 ベースであり、さらに好ましくは 15~25 ベースである。

本発明においては、次いで、DNA 試料と該基板を接触させる。本工程により、
25 上記スクレオチドプローブに対し、DNA 試料をハイブリダイズさせる。ハイブリダイゼーションの反応液および反応条件は、基板に固定するスクレオチドプローブ

の長さ等の諸要因により変動しうるが、一般的に当業者に周知の方法により行うことができる。

本発明においては、次いで、該 DNA 試料と基板に固定されたヌクレオチドプローブとのハイブリダイズの有無または強度を検出する。この検出は、例えば、蛍光シグナルをスキャナー等によって読み取ることによって行うことができる。尚、
5 DNA アレイにおいては、一般的にスライドガラスに固定した DNA をプローブとい
い、一方溶液中のラベルした DNA をターゲットという。従って、基板に固定され
た上記ヌクレオチドを、本明細書においてヌクレオチドプローブと記載する。本
方法においては、必要に応じて、検出したハイブリダイズの強度を対照と比較す
10 る。上記方法としては、例えば、DNA アレイ法 (SNP 遺伝子変異の戦略、松原謙
一・柳佳之、中山書店、p128-135、Nature Genetics (1999) 22:164-167) 等が挙
げられ、当業者においては、公知の文献等を参照して、適宜、実施することができる。

また本発明は、本発明のタンパク質もしくは該タンパク質の部分断片が固定さ
15 れた基板を提供する。該基板をバイオチップとすることにより、例えば、本発明
のタンパク質と結合する分子の探索、または HDAC 阻害化合物のスクリーニング
等を行うことが可能である。

一般的に、タンパク質を基板へ固定させたものを、プロテインチップと呼ぶ。
その原理は DNA チップと同様、スライドガラスや膜の上にタンパク質を高密度に
20 固定し、それらと相互作用する蛋白質や核酸などを検出する。

本発明の HDART タンパク質は、種々の HDAC タンパク質と結合することから、
HDAC 阻害化合物のスクリーニングに応用することができる。より具体的には、
本発明の HDART タンパク質を固相表面に固定することにより、一つの面に種々の
HDAC を結合させることができる。この固相表面に種々の化合物を結合させ、
25 HDAC 活性を計測することにより、HDAC 阻害化合物をスクリーニングするこ
ができる。

上記スクリーニングによって取得される HDAC 阻害化合物の例としては、癌の分化誘導療法で薬剤として用いられるトリコスタチン A を示すことができる。

また、本発明の抗体が固定された基板をバイオチップとすることも可能である。高純度で分離精製された抗体をチップ表面に固定化することにより高密度化が可

5 能である。

本発明の好ましい態様においては、基板上にサンプルをスポットした後、スポット表面に対して親和性を示さないタンパク質やその他の夾雑物を洗浄することにより、溶出させることができる。その後の検出の工程は、当業者においては、基板の種類等を考慮し、適宜、公知の方法で、上記親和性の有無（強弱）を検出

10 することができる。一例を示せば、洗浄後の上記基板へ、エネルギー吸収分子 (EAM) を添加し、乾燥後、質量分析計 (TOF-MS) 装置にかけることにより、スポット表面に結合していたタンパク質の分子量スペクトルを測定することができる。

また、任意の DNA、もしくはペプチドの基板への固定は、当業者においては、公知の方法によって適宜実施することができる。

15

図面の簡単な説明

図 1 は、HDART は TPR (Tetra trico peptide repeat) タンパク質であり、その構成および類縁の遺伝子との関係を示す。HDART 一次構造の概略的構成を示し、TPR、酸性領域、Skip 相互作用領域および CRN 相同性領域を示している。

20 図 2 は、ヒト HDART とヒト CRN との間の CRN 相同性領域の比較を示す図である。

図 3 は、HDART／CRN タンパク質間の系統樹を示す図である。この系統樹は、GENETYX-MAC プログラムを用いて構築した（ソフトウェア開発）。

図 4 は、外来または内在 HDART と外来 Skip と相互作用を免疫沈降解析により同定した結果を示す写真である。

25 (A) 外来 HDART と外来 Skip との相互作用を解析した結果を示す。レーン 1 は GFP-HDART のみ、レーン 4 は Flag-Skip のみ、またはレーン 2, 3 はその両方

を 293 細胞内で発現させた。レーン 5 は、何もベクターを導入していないコントロールの細胞である。また、レーン 1、2、4 および 5 は、抗-Flag 抗体により、レーン 3 は対照マウス IgG により免疫沈降させたサンプルである。上部 2 つのパネルは、発現された各タンパク質の発現を示し、下部 2 つのパネルは免疫沈降物を示している。なお、それぞれ上段は抗 GFP 抗体、下段は抗 Flag 抗体で免疫プロットした結果を示す。

(B) 内在 HDART と外来 Skip との相互作用を解析した結果を示す。内在に HDART を保持する 293 細胞に Flag-Skip (レーン 1) または Flag-アルシフェラーゼ (レーン 2) を導入後、細胞抽出液を抗 Flag 抗体で免疫沈降させた。何もベクターを導入していないコントロール実験も並行させた (レーン 3)。細胞内での HDART タンパク質の発現状況 (上部パネル)、免疫沈降した Flag (中央パネル)、または HDART (下部パネル) をパネル左「WB」として示す抗体を用いた免疫プロッティングにより同定した。

図 5 は、Skip、HDART 両タンパク質上の相互作用領域の同定結果を示す。

(A) Skip 上の HDART 結合領域部位のマッピング。プラス (+) は、酵母ツーハイブリッドシステムにおける β -ガラクトシダーゼ活性に基づき、相互作用が検出されたことを示す。プラスの数は、その相互作用の相対的強度を表わす。NHR 結合：核ホルモン受容体結合ドメイン、TA；トランス活性化ドメイン。

(B) HDART 上の Skip 結合領域のマッピング。記号は上述と同様である。

図 6 は、核内ホルモン (レチノイン酸またはグルココルチコイド) による転写活性化を HDART が抑制することを示すグラフである。

(A) HDART によるレチノイン酸で活性化された転写の濃度依存的抑圧結果を示す。リガンドの不在下で空ベクター (1.0 μ g) を導入した際の CAT 活性を基準として、補正された CAT 活性を表わした。3 回の反復実験平均および、エラーバーは S. D. を示す。

(B) HDART によるグルココルチコイド活性化を受けた転写の濃度依存的に抑圧

結果を示す。

図 7 は、HDART の細胞内局在を示す写真である。

(A) 内因性 HDART タンパク質の局在化。左側パネルは抗 HDART 抗体（上段）または免疫前血清（下段）を用いた免疫蛍光染色結果を、右側パネルは左側パネルと対応した視野における DAPI 染色結果を示す。

(B) 生存細胞中の HDART の局在化。HeLa 細胞に GFP-HDART 発現ベクター（左上）または GFP 発現ベクター（左下）を導入後の GFP による蛍光発光を観察した結果、および Hoechst 33342 染料を用い核を視覚化した結果（右上）を示す。

図 8 は、HDART の自律的なプロモータ抑制活性を示す。

(A) Gal4 リポーター（ルシフェラーゼ）プラスミドを保持する NIH3T3 細胞に異なる量の Gal4 DBD-HDART 発現プラスミド（0、0.1、0.3、0.5 μ g）を導入した際のプロモータ抑制活性を検討した結果を示す。空ベクターのみ導入した際のルシフェラーゼ活性を基準（100%）として、補正済みルシフェラーゼ値を表した。3 回の反復実験結果の平均で示し、エラーバーは S. D. を示す。

(B) U-2OS 細胞を用いた結果を示す。

図 9 は、HDART と HDAC との直接的な相互作用を示す写真である。

(A) HDART と HDAC との相互作用。293 細胞に GFP-HDART 発現ベクターと Flag-HDACs 発現ベクター（（レーン 1 ; HDAC1、レーン 3 ; HDAC3、レーン 4 ; HDAC4、レーン 5 ; HDAC6）とをコトランスフェクションした後、抗 FLAG 抗体で免疫沈降および表示された抗体（抗 Flag 抗体または抗 GFP 抗体）により免疫プロットティングを行った結果を示す（それぞれ中央パネル、下部パネル）。なお、レーン 2 は GFP-HDART のみが導入されたサンプルである。また、上部パネルは免疫沈降前のサンプルを用いて GFP-HDART タンパク質の発現を確認した結果を示す。

(B) HDART と HDAC3 との直接的相互作用を示す結果である。

図 10 は、HDART の抑制は 2 種の HDAC 阻害物質（トリコスタチン A、酪酸ナト

リウム) によりそれぞれ HDART の抑制が阻害されたことを示す (C、D)。

図 1 1 は、 HDART の N 末端における 4 つの TPR (N4TPR) のドミナントネガティブ効果を示す図および写真である。

(A) N4TPR による内因性 HDART と Skip と相互作用の阻害。Flag-Skip と GFP

5 (レーン 1) または GFP-N4TPR (レーン 2) とがトランスフェクションされた
293 細胞の細胞抽出液を抗 Flag 抗体で免疫沈降させ、この沈降産物を SDS-PAGE
で分離した結果を示す。下方の 3 つのパネルは、それぞれ免疫沈降された Skip
(上段)、内因性 HDART (中央) および N4TPR (下段) を示す。免疫沈降前の
HDART タンパク質の発現は最上の一つのパネルに示されている。

10 (B) レチノイン酸レセプターに起因した転写を N4TPR によって活性化すること
を示すグラフである。

(C) グルココルチコイドに起因した転写を N4TPR によって活性化することを示
すグラフである。

図 1 2 は、 MM-1-19-P 細胞内でのレチノイン酸による分化誘発を HDART が阻害
15 することを示す図および写真である。HDART 発現ベクターまたは空ベクターを導
入した MM-1-19-P 細胞を ATRA (2 μ M) 存在下、非存在下での分化誘発を解析し
た。形質移入された細胞を同定するため、上記ベクターとともに GFP ベクターを
コトランスフェクションした。GFP による緑色蛍光発光を標準的顕微鏡写真によ
り撮影した写真 (A、B、C、D)、および位相差顕微鏡下で撮影した写真 (E、
20 F) を示す。

(A) ATRA (-) かつ空ベクター導入サンプル、(B) ATRA (+) かつ空ベクタ
ー導入サンプル、(C) ATRA (-) かつ HDART 発現ベクター、(D) ATRA (+)
かつ HDART 発現ベクター、(E) (C) と同一視野の位相差写真、(F) (D)
と同一視野の位相差写真。パネル F において、黒色矢印ヘッドは未分化 GFP 陽性
25 細胞を表わし、白色矢印ヘッドは分化された細胞を表わす。(G) グラフは、
GFP 陽性細胞中形態学的に分化した細胞の百万率を示す。4 つの独立した実験か

- 21 -

らの結果は、平均および S. D. (エラーバー) として提示されている (Mock および ATRA (+) での HDART の間で $P < 1\%$, スチューデントの t テスト)。

発明を実施するための最良の形態

5 以下、本発明について、実施例を用いて詳細に説明するが、本発明はこの実施例に限定されるものではない。

[実施例 1] ヒト HDART のクローニング

BLAST データベースを用いてショウジョウバエ *crn* 遺伝子のヒトホモログを検索したところ、脾臓の小島 mRNA 由来ヒト EST (expressed sequence tag) クローン #52930 が上記 *crn* 遺伝子と高い相同意を有することが示された。このクローン #52930 の完全な配列を定法に従い決定した。また更に 5'-RACE 法 (5'-rapid amplification of cDNA ends strategy) により、本遺伝子は、その cDNA の完全長が 2660 塩基からなり、一つの長い読み枠を備えていることを同定した。なお、ここで同定したタンパク質は、後述するように HDAC (ヒストン脱アセチル化酵素) に結合しリプレッサーとして機能することから、「HDART (a HDAC associated repressor TPR)」タンパク質と称する。HDART は 855 アミノ酸をコードした高度に保存された TPR タンパク質である (図 1)。DNA 配列から推定される HDART タンパク質は、ヒト CRN タンパク質と明らかに類似していることが示されている。特に、HDART タンパク質の 262 残基から 779 残基の領域は、20 HDART とヒト CRN タンパク質とで高度に保存されている (図 1, 2)。数種の種族間でのこのタンパク質の遺伝解析ではこれらは遺伝子ファミリーを形成していることを示した (図 3)。

[実施例 2] HDART と転写コアクチベーター Skip との直接的な相互作用

25 HDART 上に存在するいくつかの TPR 領域に着目し、これら TPR を介して HDART と相互作用し得るタンパク質が存在するかを解析することとした。

この HDART と結合するタンパク質の単離のために、酵母ツーハイブリットシステムを用いた。具体的には、酵母 MATCHMAKER ツーハイブリッド解析キット (Clontech) を用いて実施した。pAS-1 ベクター (Clontech) 内で Gal4 DNA 結合ドメインと読み枠を合わせるように HDART の ORF 全長を挿入した。この bait 5 plasmid は、HeLa cDNA ライブラリー (Clontech) がサブクローニングされた pACT2 prey plasmid と共に、サッカロマイセルセルビジエ (*Saccharomyces cerevisiae*) Y190 に形質転換した。両プラスミドが導入されたクローンのスクリーニングは、キットに添付されたプロトコルに従って実施した。このようにして、約 1×10^7 をクローンした結果、数個のクローンを単離した。これらクローン 10 を解析した結果、一つは Skip と一致していた。

哺乳動物細胞内での HDART と Skip との相互作用を免疫沈降解析により確認した。この確認のために、先ず、Flag-Skip 融合タンパク質を発現する Flag-Skip 発現ベクターおよび GFP-HDART 融合タンパク質を発現する GFP-HDART 発現ベクターと (図 4A) を HEK293 細胞に Effectene キット (QIAGEN) を用いてトランスフェクションした。なお、対照実験として、Flag-Skip 発現ベクターのみ、GFP-HDART 発現ベクターのみを同細胞に、同条件でトランスフェクションを行った。

トランスフェクションの 24 時間後、氷上で 30 分間、10 μ l のプロテアーゼ阻害物質カクテル (Sigma # p 8340) 100 μ l を含有する Nonidet P-40 緩衝液 (50 mM トリス HCl (pH 7.6)、150 mM NaCl、5 mM EDTA、0. 20 5 % Nonidet P-40、1 mM PMSF) 中で細胞溶解することによって、細胞抽出物 (1 mg) を調製した。この抽出物をタンパク質 A/G セファロースビーズ 40 μ l とともに 30 分間 4°C でインキュベートすることによって、予備的に清澄化した。次に、清澄した上清抽出物を 1 時間抗 Flag 抗体または陰性対照のマウス IgG 抗体 (2 μ g) と共にインキュベートし、その後、40 μ l のタンパク質 A/G セファロースビーズを用いて 30 分間沈降させた。免疫沈降物を 4 回 Nonidet P-40 25 緩衝液で洗浄した。結合したタンパク質を SDS ローディングバッファ中で A/G

セファロースビーズから溶出させ、溶出液を SDS-PAGE で展開した。展開後、メンブレンに転写し、メンブレンを定法に従い免疫プロットを実施した。この免疫プロット用の抗体としては、抗 FLAG 抗体 M 2 (Sigma) および抗 GFP モノクローナル抗体クローン 1 E 4 (MBL) を用いた。

5 上記免疫沈降解析の結果を図 4A に示す。図において上部 2 つのパネルは、各タンパク質の発現結果を示し、下部 2 つのパネルは免疫沈降物を示している。図 4A に示されている通り、上記両複合タンパク質が発現している場合のみ、抗 Flag 抗体により GFP-HDART タンパク質が Flag-Skip 融合タンパク質と共に免疫沈降した (レーン 2)。Flag-Skip が発現していない条件では、抗 FLAG 抗体に 10 より GFP-HDART の沈殿はみられず (レーン 1)、また、陰性対照の抗体を用いた場合も同様に沈殿は観察されなかった (レーン 3)。この結果は、HDART と Skip とが *in vivo* において特異的に相互作用することを示唆している。

さらに、内在 HDART と外来から導入した Skip との相互作用を解析した。293 細胞 (HDART が高発現している細胞) に Flag-Skip 発現ベクター、または Flag 15 ールシフェラーゼ発現ベクターをトランスフェクションし、上述と同様の方法でトランスフェクションから 24 時間後に細胞抽出液を調整した。この細胞抽出液を抗 Flag 抗体とインキュベートし免疫沈降を行った。免疫複合体または免疫沈降前の細胞抽出液を SDS-PAGE で展開し、メンブレンに転写した。この同一のメンブレンを抗 HDART 抗体または抗 Flag 抗体とを用いて免疫プロッティングを実 20 施した。その結果を図 4B に示す。なお、図 4B において、上部パネルは細胞抽出液を抗 HDART 抗体で免疫プロットした結果を、中央パネルは抗 Flag 抗体を用いて免疫沈降後に抗 Flag 抗体で免疫プロットした結果を、下部パネルは抗 Flag 抗体を用いて免疫沈降後に抗 HDART 抗体で免疫プロットした結果を示す。

図 4B に示されているように、Flag-Skip が発現している条件においてのみ、抗 Flag 抗体で HDART が共沈殿し (図 4B、レーン 1)、Flag-Luc タンパク質が 25 発現している条件 (レーン 2) および何もトランスフェクションされていない親

の 293 クローンでは (レーン 3) 、 HDART の共沈殿は見られなかった。

[実施例 3] HDART と Skip との結合領域

HDART との相互作用に関する Skip 上の領域をマッピングするために、 Skip 5 (N-末端領域 (コドン 1-220) 、核内ホルモン結合領域 (NHR binding、コドン 221-388) 、トランスアクティベーション領域 (TA、コドン 438-536)) 上の様々な領域を欠失させた欠失変異シリーズを作成し、上記実施例 2 に記載した Gal4 DBD-HDART を用いた酵母ツーハイブリッド解析により HDART と変異 Skip 10 との相互作用を解析した。解析結果を図 5A に示す。図 5A の右に示された 「+」 記号は β -ガラクトシダーゼ活性のフィルターリフト解析により相互作用が検出されたことを示し、「+」 数はその相互作用の相対的強度を示す。 「-」 記号は相互作用が検出されなかったことを示す。

図 5A に示すように、二つの異なる領域が HDART との相互作用に関与することを発見した。これら領域は、一つが 97-119 残基内であり、もう一つは 220-437 15 残基内であった。 Skip のトランスアクティベーション領域は HDART との結合活性には、ほとんど関与しないことが示された。同様のアプローチを HDART 上での Skip との相互作用に関する領域を解析するために実施した。すなわち、 Gal4 DBD-HDART のさまざまな欠失突然変異体を作製し、これを Gal4AD-Skip と作用させた際のガラクトシダーゼ活性を解析した。この解析結果を図 5B に示す。 4 20 つの TPR を含む N 末端領域 (1-179 残基) は Skip との相互作用に必要十分であることが示された (図 5B) 。したがって、 HDART は N 末端の 4 つの TPR 領域を介して Skip と直接相互作用する。

[実施例 4] HDART による核内レセプターに起因した遺伝子の転写抑制

25 上記実施例において HDART が Skip と相互作用し得ることが示されたことから、 次に、核内レセプターに起因した転写経路に対する HDART の機能的な役割を解析

した。先ず、レチノイン酸レセプターによる転写制御に対する HDART の作用を解析した。この目的のため、CAT 解析をレチノイドレスポンスエレメント (retinoid response element) の下流にチミジンキナーゼ最小プロモータ (pTREpal-tata) と CAT 遺伝子を組み込んだ RAR (retinoid acid receptor) レ

5 ポータープラスミドを用いて、CAT 解析を行った。

具体的には、HepG2 細胞に RAR レポータープラスミドと同時に、HDART を定常的に発現する pcDNA3-HDART を Effectene キット (QIAGEN) によりトランスフェクションした。なお、pcDNA3-HDART 発現ベクターの導入量を変えて 0、0.5、1.0 μ g とし、各々のトランスフェクションの DNA 量を同一にするために pcDNA の空のベクターで 1 μ g になるように調整した。トランスフェクション後、ATRA (10⁻⁸ M) の存在下または非存在下で生育させ、その際の CAT 活性を測定した。測定結果 (図 6) は、ATRA 不存在下での空ベクター 1.0 μ g を導入した CAT 活性を基準にして補正した値を表わした。また、3 回の実験結果の平均およびエラーバーにより標準偏差を示す。

15 図 6 A に示すように、CAT 活性は空のベクター (pcDNA) が導入された細胞では ATRA により 5 倍上昇した。しかしながら、この ATRA で誘導された CAT 活性は HDART により濃度依存的に抑制された。

さらにグルココルチコイドレセプター (GR) による転写制御に対する HDART の作用は GR 陽性 HeLa 細胞内で GR レポータープラスミドを用いて解析した。グル 20 ココルチコイド応答性プロモータの転写活性化は、HeLa 細胞および 10⁻⁸ M の デキサメタゾンを代りに使用した点を除いて上記レチノイン酸レセプターに対する実験と同様に行った。測定結果の表示も上記と同様に行った。

HDART の共発現は、RAR (レチノイン酸レセプター) 起因トランスアクティベーションで観察された抑制と同程度で、グルココルチコイドに応答したレポータ一遺伝子の活性化を抑制した (図 6 B)。これらの結果は、HDART が核内レセプターによって活性化された転写を選択的に抑制することを示している。

[実施例 5] 細胞核内における HDART の局在

HDART が転写制御に直接関与することが示されたため、HDART は細胞の核内に局在することが予想される。そのため、HDART 組換えタンパク質に対するポリクローナル抗体を作製し、これを免疫蛍光実験により HDART の細胞内の局在を解析することとした。

ポリクローナル抗体の作製は、先ず、大腸菌中で His-HDART (アミノ酸残基 296-431) の融合タンパク質として産生させ、His と親和性がある Ni-NTA 樹脂 (QIAGEN) で精製した。次に、この His-HDART タンパク質をウサギに免疫し、得られた抗 HDART 抗血清を、ProtOn キット 1 (MPS) を用いたアフィニティークロマトグラフィーによりさらに精製した。ここで精製されたウサギ抗 HDART 抗体を、内在的に HDART を保持する HeLa 細胞とインキュベートし、その後、PE (Phycoerythrin) 融合抗ウサギ抗体とインキュベートして、免疫蛍光染色を行った。なお、コントロール実験として、ウサギ抗 HDART 抗体に代えて免疫前のウサギ血清を用いて同様の操作を実行した。また、核の所在を明確にするために、DAPI 染色も行った。

図 7A に示されているように、抗 HDART 抗体を用いた免疫蛍光染色像は、DAPI 染色像と一致した。一方、免疫前血清では、核は染色されなかった。これら結果より、HDART は HeLa 細胞の核内に優勢的に局在していることが示された (図 7)。

また、生存している細胞での HDART の局在を解析した。HeLa 細胞に GFP または GFP-HDART 発現ベクターをトランスフェクションし、24 時間後に GFP による蛍光発光を検出した。また、GFP-HDART 細胞については、核を視覚化するために Hoechst33342 染料を用いてインキュベーションを行った。

図 7B に示すように、GFP-HDART ベクターをトランスフェクションした細胞では、Hoechst33342 染料 (右上パネル) で視覚化された核が GFP により蛍光発光

していることが確認された（左上パネル）。特に、GFP-HDART は、既に報告されている Skip 分子の核スペックルパターン（17）と部分的に類似のパターンを示した。類似の結果は HT1080 細胞および 293 細胞においても観察された（図示せず）。

5

[実施例 6] HDART による自律的な抑制機能

HDART がより直接的な抑制に関与すると仮定した場合、自律的な抑制機能を持つであろうことが予想された。この予想を確認するために、HDART を DNA に接続させるために完全長の HDART cDNA を Gal4 DNA 結合領域 (GAL4DBD : GAL4DNA と 10 の結合領域のみを持ち、転写制御領域を持たない領域) に融合させ、NIH3T3 細胞内で GAL4 プロモータからの転写を調節し得るかを解析した。

具体的には、Gal4 レポータープラスミド (pGal4-Luciferase) が予め導入された NIH3T3 細胞に、HDART 全長タンパク質と Gal4 DBD との融合タンパク質を発現する Gal4 DBD-HDART プラスミドを導入量を変えて (0, 0.1, 0.3, 0.5 15 μ g) トランスフェクションした。なお、トランスフェクションに用いるトータル DNA 量を揃えるために、各々のトランスフェクションにおいて Gal4 DBD の空のベクターを用いて発現ベクターの量を 0.5 μ g に調整した。トランスフェクション 24 時間後に、プロモータからのレポーター遺伝子の発現活性 (ルシフェラーゼ活性) を解析した。各サンプルのルシフェラーゼ活性は、空のベクターのみ導入した際のルシフェラーゼ活性を基準 (100%) として補正した値で表した (図 8)。なお、解析結果は 3 回の実験結果の平均で示し、また、標準偏差をエラーバーにより示した (図 8A)。また、Gal4 DBD-HDART (導入量 0 または 0.5 20 μ g) を用いて別の細胞 U-2OS 細胞においても同様の解析を行った (図 8B)。

HDART は NIH-3T3 細胞内におけるプロモータ活性を濃度依存的に著しく抑制し、25 最も高い濃度 (0.5 μ g) ではルシフェラーゼの発現を 80% 低下させた (図 8A)。類似の結果は U-2OS 細胞でも観察された (図 8B)。これら結果より、HDART そ

れ自身で自律的な転写抑制作用を有していることが示された。

また、GAL4 DNA 結合領域をもたない HDART の場合には、ルシフェラーゼの発現抑制は全く示されなかった（図示せず）。このことは、HDART それ自身ではプロモータ領域の DNA への結合活性を有していないと考えられる。

5

[実施例 7] HDART に起因した抑制メカニズム

急性の転写調節は、HAT（ヒストンアセチル化酵素）による活性化および HDAC（ヒストン脱アセチル化酵素）による抑制が関与するメカニズムを介したコアヒストンのアセチル化の状態により制御されていることが報告されている。HDART 10 が起因する遺伝子抑制のメカニズムを明らかにするために、この HDART の機能が HDAC との複合体形成を介して発揮されるか否かを Flag-HDAC 発現ベクターを用いた免疫沈降解析により調べた。

異なるタイプの HDAC (1, 3, 4 または 6) を発現し得る Flag-HDACs 発現ベクターと GFP-HDART 発現ベクターとを実施例 2 と同様に 293 細胞にコトランスクレクションし、トランスクレクション 24 時間後に細胞抽出液を調整した。各細胞抽出液を抗 Flag 抗体とインキュベートして免疫沈降を行った。免疫沈降産物を SDS-PAGE により分離し、分離したパターンをメンブレンに転写後、抗 Flag 抗体または抗 GFP 抗体を用いて免疫プロッティングを行った。参考として、各細胞における GFP-HDART タンパク質の発現を確認するために、免疫沈降前の各試料を 20 同様に SDS-PAGE で展開し、抗 GFP 抗体を用いた免疫プロッティングを実行した。なお、図 9A において、上部パネルに免疫沈降前の GFP-HDART タンパク質の発現結果を示し、中央パネルは免疫沈降産物を抗 Flag 抗体で免疫プロッティングした結果を示し、さらに、下部パネルは免疫沈降産物を抗 GFP 抗体で免疫プロッティングした結果を示す。また、HDAC の種類は図左から次の通り：レーン 1 ; 25 HDAC1、レーン 3 ; HDAC3、レーン 4 ; HDAC4、レーン 5 ; HDAC6 である。なお、レーン 2 は GFP-HDART のみを発現させたサンプルである。

図 9A に示すように、Flag-HDAC 発現ベクターと GFP-HDART 発現ベクターとがコトランスフェクションされた 293 細胞由来の抽出液では、抗 FLAG 抗体によって GFP-HDART が免疫沈降したことが確認された（下部パネル、左よりレーン 1, 3, 4, 5）。しかし、FLAG-HDAC 非存在下（Flag-HDAC 発現ベクターが導入されていない株）では、抗 FLAG 抗体を添加しても GFP-HDART の沈降は見られなかった（下部パネル、レーン 2）。従って、抗 FLAG 抗体による GFP-HDART の沈殿は、Flag-HDAC と GFP-HDART との特異的な相互作用によることが示された。また、HDART はタイプ I (HDAC1 および 3) とタイプ II (HDAC4 および 6) の両タイプの HDAC と相互作用することも示された。

さらに、HDART と HDAC3 との直接的な相互作用を GST プルダウン解析により調べた。GST プルダウン解析は基本的に既知の方法に従って実施した (Tzamarias, D., and Struhl, K. (1995) *Genes Dev* 9 (7), 821-31.)。TNT (登録商標) *in vitro* 転写・翻訳システム (Promega) を用い、³⁵S-メチオニン存在下で HDAC3 の *in vitro* 翻訳を行った。GST タンパク質または GST-HDART 融合タンパク質は、それぞれ大腸菌内で発現させ、GST 結合緩衝液 (50mM トリス-HCl, 200mM LiCl, 0.5% NP40, 5mM EDTA, 1mM PMSF) 中、グルタチオンセファロースを用いて精製した。GST 結合緩衝液 1 ml 中 GST-HDART 融合タンパク質または対照 GST タンパク質（約 1 μg）と³⁵S-放射線標識 *in vitro* 翻訳産物 (10 μl) とを含有した結合反応液を調製した。この反応液を振とうしながら 4 °C、1 時間インキュベートした後、セファロース-GST タンパク質複合体を GST 結合緩衝液で 5 回洗浄した。GST タンパク質に結合したタンパク質をドデシル硫酸ナトリウム (SDS) 含有サンプル緩衝液中で沸とうさせることにより溶出させ、SDS-ポリアクリルアミドゲル電気泳動により分離した。GST 融合タンパク質が同等に泳動されていることをクーマシープリリアントブルー染色により確認し、さらにオートラジオグラフィにより³⁵S-放射線標識された HDAC を検出した。

図 9B に示されているように、*In vitro* で翻訳された HDAC3 は、単なる GST

タンパク質とは結合せずプルダウンさせることができなかつたが、GST-HDART 融合タンパク質を用いることによりプルダウンされることが示された（図 9B）。また図には示されていないが HDAC1 でもまた同様の結果が示された。このことから、この HDART と HDAC との相互作用は直接的であることが示唆された。

5 さらに HDART の転写抑制作用に対する HDAC の脱アセチル化活性への影響を解析するために、HDAC を特異的に阻害するトリコスタチン A (TSA) 存在下で、実施例 4 と同様に CAT レポーター解析を行った（図 10C および D）。但し、本実施例では、一定量の pcDNA3-HDART 発現ベクター（1 μ g）を用い（図 10 中「HDART+」）、またリガンド（ATRA またはデキサメタゾン）と共に 100nM TSA 10 または 1mA 酪酸ナトリウムを添加した。

図 10C、D に示すように、リガンドのみでは対応するプロモータからのリポーター遺伝子の発現は上昇し、そこに HDART を発現させると、発現活性が抑制された。さらにトリコスタチン A が添加されると、HDART による発現抑制が完全に中和された。同一の結果がもう一つのヒストン脱アセチル化酵素阻害剤、酪酸ナトリウム (Buty) を添加した場合にも観察された。これら結果は、HDART による転写抑制が脱アセチル化酵素活性を介して発揮していることを裏付けている。

[実施例 8] HDART-Skip 相互作用によるリガンド非結合型レセプター (unliganded receptor) の能動抑制

20 RAR および TR は、*in vivo* (Baniahmad, A., Kohne, A. C., and Renkawitz, R. (1992) *Embo J* 11 (3), 1015-23) および *in vitro* (Fondell, J. D., Roy, A. L., and Roeder, R. G. (1993) *Genes Dev* 7 (7B), 1400-10.) においてリガンド非存在下で遺伝子活性化を抑制する。このことから、これを能動抑制 (active repression) と称している。また、Skip はリガンド非依存的に NHR と相互作用 25 する (MacDonald, P. N., Baudino, T. A., Tokumaru, H., Dowd, D. R., and Zhang, C. (2001) *Steroids* 66 (3-5), 171-6.)。そのため、これら抑制効果お

5 より Skip との生理的な関与により、HDART-Skip 複合体がリガンド非結合型レセプター上に存在する可能性、また、この相互作用がレセプターの能動抑制に関与する可能性が示唆された。これら可能性を明らかにするために、HDART のドミナントネガティブ株を過剰発現させ、その際の RAR に起因した転写に対する影響を
調べた。実施例 2 に示した通り HDART における N 末端の 4 つの TPR (N4TPR) は Skip 結合領域であるため、この領域の発現が内在 HDART と Skip との相互作用を阻止することで HDART の天然の機能を阻害してドミナントネガティブとして機能することが予想されたため、本実施例では N4TPR をドミナントネガティブ候補として用いた。

10 293 細胞に Flag-Skip および GFP または GFP でタグ付けされた N4TPR をトランسفエクションした。トランسفエクション 24 時間後に細胞抽出物を調製し、抗 Flag 抗体で免疫沈降させた。免疫沈降物を SDS-PAGE 上で分離した。また、免疫沈降前の内在性 HDART の発現を確認するために、免疫沈降前の細胞抽出液も同様に SDS-PAGE で分離した。分離後のパターンをメンブレンに転写した。そして、
15 Flag-Skip の発現については抗 FLAG 抗体を用い、GFP および GFP-N4TPR の発現については抗 GFP 抗体を用い、さらに、内在 HDART の発現については抗 HDART 抗体を用いて、それぞれ検出した (図 11A)。なお、図 11A において、下方の 3 つのパネルは、それぞれ免疫沈降された Skip (下部上)、内因性 HDART (下部中央) および N4TPR (下部下) を示し、上部の一枚のパネルには、免疫沈降前の内
20 因性 HDART タンパク質の発現を示す。

図 11A に示されているように、N4TPR の発現は、N4TPR を発現していない対照 (GFP のみ、レーン 1) に比べて Skip と共に沈殿した HDART の量を減少させた (下部中央パネル、レーン 2)。一方、N4TPR の過剰発現は、N4TPR と Skip との相互作用が増加し、共沈殿した Skip の量を著しく上昇させた (レーン 2、lower bottom panel)。コントロールのタンパク質 (GFP) の発現は HDART と Skip との相互作用に対して影響はなかった (レーン 1)。この結果は、N4TPR が HDART に

代わって Skip と相互作用するドミナントネガティブタンパク質として作用することを示している。

次に、N4TPR の過剰発現が RAR またはグルココルチコイド応答性プロモータからの転写に与える影響を調べた。なお、ここでは、GFP-N4TPR 発現ベクター

5 (0、0.3、0.5 μ g) を用いた点を除いて、上記実施例 4 に記載したレポート解析と同様の方法により検討した。

結果は図 11B、C に示した通り、リガンド非存在下で N4TPR を制限して発現させることにより（導入量 0.3 μ g）、RAR およびグルココルチコイド応答性プロモータからの転写活性をリガンド存在下で誘導した転写活性の程度（グレーカラム）まで増加させた。N4TPR の最も高い発現レベルでは（導入量 0.5 μ g）、リガンド非存在下で転写活性を強く増加（～約 20 倍）させた。これらの結果は HDART が RAR やグルココルチコイドレセプターなど核内ホルモンレセプターの能動抑制にとって必要であることを示唆している。

15 [実施例 9] レチノイン酸誘導による黄紋筋筋腫由来細胞株 (rhabdomyosarcoma cell line) の筋組織への分化を HDART の過剰発現により阻害

ATRA (All-trans retinoic acid) は、腫瘍細胞分化の重要な誘導剤であることが知られている (20-22)。ヒト黄紋筋筋腫由来細胞株 MM-1-19-P は主に小さな多角形の細胞から構成され、最終的にレチノイン酸を備えた筋管様の巨大細胞 20 に分化する。核内ホルモンレセプターに起因した反応における HDART の生理学的な役割を明らかにするために、ATRA による MM-1-19-P の筋組織の分化に対して HDART 発現が与える影響を解析した。

100mM のペトリ皿上に MM-1-19-P 細胞を植えつけ、この細胞に 0.4 μ g の pGFP ベクターと 2 μ g の pcDNA3 (空ベクター) または pcDNA3-HDART (HDART 発現ベクター) とをコトランスフェクションした。トランスフェクションから 24 時間後に、培地を ATRA 含有 (2 μ M) または非含有の新鮮な培地と交換した。48 時

間の誘導後、細胞が筋管様の巨大細胞を示す細長い紡錘細胞へと変化した時点で、形態学的に分化したものとして細胞を評価した。すべての実験を4回反復し、GFPについて陽性と評価済みの細胞の数をカウントした。結果を図12に示す。

なお、図12において、GFPの緑色蛍光の標準的顕微鏡写真をパネルA、B、C、5 Dに、位相差顕微鏡写真をパネルE、Fに示す。また、(A)はATRA非処理かつ空ベクター導入細胞、(B)ATRA処理かつ空ベクター導入細胞、(C)ATRA非処理かつHDART発現ベクター導入細胞、(D)ATRA処理かつHDART発現ベクター導入細胞、(E)上記(C)と同一条件の細胞、(F)上記(D)と同一条件の細胞を示す。また、パネルFでは、黒色矢印は、未分化GFP陽性細胞を表わ10し、白色矢印は分化された細胞を指す。(G)グラフは、GFP陽性細胞中の形態学的に分化された細胞の百分率を4回の独立した実験結果の平均で示し、また標準偏差はエラーバーで示されている(空ベクターかつATRA(+)とHDART発現ベクターとの間で $P < 1\%$ 、スチューデントのtテスト)。

各実験において、GFP陽性細胞数は30~70であった。空ベクターを導入し15 ATRA処理した細胞では、GFP陽性の細胞数はATRAの細胞毒性効果のため30%未満であったが、一方、HDART発現ベクターを導入した細胞では、ATRA処理群、非処理群とでGFP陽性の細胞数は同じであった。

空のベクターが導入された細胞の多くは、ATRA処理によって、筋管様の巨大細胞の出現で示されるように筋組織に分化した(図12B、図12G)。また、空20のベクターが導入された細胞では、ATRA処理による表現型の変化の程度はGFP陽性および陰性の細胞の双方で同一であった。しかしながら、HDARTが導入された細胞では、GFP陽性細胞はATRA処理を行っても表現型の変化はほとんどないが(図12D中黒色矢印、図12G)、一方のGFP陰性細胞では特徴的な筋管様巨大細胞が観察された(図12F中白色矢印)。この結果は、HDARTの発現がレ25チノイン酸による分化を抑制することを示している。そして、この結果はレポーター解析においてHDARTがRARによる転写活性化を抑制した結果と一致する。こ

これらの結果は HDART が少なくともレチノイン酸レセプターにおける生理学的な転写のコリプレッサーであることを示している。

産業上の利用の可能性

5 上述した通り、本発明の転写抑制因子は、自律的に転写を抑制し、特に、核内レセプターの転写を抑制するため、所望の転写系に作用させ、該転写系の転写を抑制する目的で用いることができる。また、本発明の転写抑制因子は HDAC と結合能を有し、この HDAC のヒストン脱アセチル化活性を介して転写抑制能を発揮し得る。したがって、本発明の転写抑制因子を用いて HDAC をリクルートさせ、
10 HDAC の作用によって転写抑制を行うこともできる。本発明の転写抑制因子のこのような作用は、例えば核内レセプターの転写亢進が起因している疾患に応用し得るものであり、こうした疾患の治療薬として本転写抑制因子が有益となる。

また、上記転写抑制因子のドミナントネガティブペプチドは、転写活性化因子として機能する。したがって、このドミナントネガティブペプチドは、転写を促進させるために用いることができる。このドミナントネガティブペプチドもまた、核内レセプターの転写に作用し、その転写を逆に促進させる。そのため、核内レセプターの転写促進物質として本ペプチドが有益となる。特に、HDART の N 末端側の 4 つの TPR (N4TPR) は、ATRA に比してレチノイン酸レセプターの転写活性化能が高いため、現在 ATRA が用いられている疾患治療（例えば、悪性腫瘍の分化誘導療法など）において、ATRA に代えてまたは ATRA と共に本ペプチドを治療薬として応用し得る。

請求の範囲

1. 転写抑制因子をコードした DNA であって、
 - (A) 配列番号 2 に記載のアミノ酸配列を有するタンパク質をコードした DNA、
5 または、
(B) 配列番号 1 に記載の塩基配列からなる DNA。
2. 転写抑制因子をコードした DNA であって、
 - (A) 配列番号 2 に記載のアミノ酸配列において 1 若しくは複数のアミノ酸が置換、欠失、挿入および／または付加されたアミノ酸配列を有するタン
10 パク質をコードした DNA、または
 - (B) 配列番号 1 に記載の塩基配列からなる DNA とストリンジエントな条件下でハイブリダイズする DNA。
3. 請求項 1 または 2 に記載の DNA によりコードされた転写抑制因子。
4. 核内ホルモンレセプターに起因した転写を抑制し得る請求項 3 記載の転写
15 抑制因子。
5. 転写を活性化し得るペプチドをコードした DNA であって、
 - (A) 配列番号 2 における 1 から 179 位のアミノ酸配列からなるペプチドをコードした DNA、または
 - (B) 配列番号 1 における 1 から 537 塩基までの塩基配列からなる DNA。
- 20 6. 転写を活性化し得るペプチドをコードした DNA であって、
 - (A) 配列番号 2 における 1 から 179 位のアミノ酸配列において 1 若しくは複数のアミノ酸が置換、欠失、挿入および／または付加されたアミノ酸配列を有するペプチドをコードした DNA、または
 - (B) 配列番号 1 における 1 から 537 塩基までの塩基配列からなる DNA とスト
25 リンジエントな条件下でハイブリダイズする DNA。
7. 請求項 5 または 6 に記載の DNA によりコードされた転写活性化ペプチド。

8. 請求項 1、2、5 または 6 のいずれかに記載の DNA のうち、少なくとも 1 5 ヌクレオチド長を有する DNA
9. 請求項 1、2、5 または 6 のいずれかに記載の DNA が挿入されたベクタ ー。
- 5 10. 請求項 1、2、5 または 6 のいずれかに記載の DNA または請求項 9 に記載 のベクターを保持する宿主細胞。
11. 請求項 3 に記載の因子または請求項 7 に記載のペプチドに結合し得る抗体。
12. 請求項 1、2、5 または 6 のいずれかに記載の DNA とハイブリダイズし、 少なくとも 10 ヌクレオチド長を有する、オリゴヌクレオチドプローブ。
- 10 13. 以下の (A) ~ (D) のいずれかが固定された基板。
 - (A) 請求項 1 2 に記載のオリゴヌクレオチドプローブ
 - (B) 請求項 3 または 4 に記載の転写抑制因子、もしくは該因子の部分ペプチド
 - (C) 請求項 7 に記載の転写活性化ペプチド、もしくは該ペプチドの部分ペプチ ド
 - 15 (D) 請求項 1 1 に記載の抗体

1 / 12

図 1

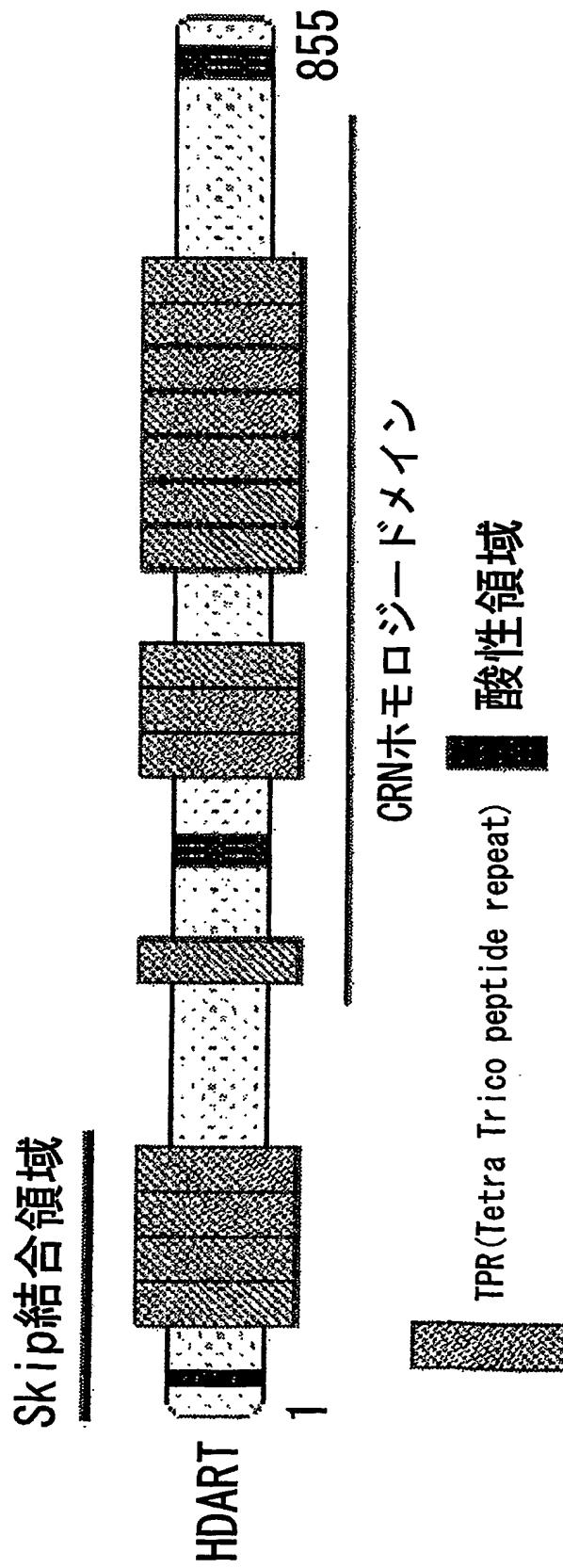


図 2

Score = 75.5 bits (184), Expect = 3e-12
 Identities = 134/589 (22%), Positives = 228/589 (37%), Gaps = 127/589 (21%)

HDART: 262 LADYYIRSGHFEKARDVYEEAIRTVMTVRDFTQVFDSYAQFEESMIAAKMETASELGREE 321
 L DY +R R +E+ IR TV + YAQ+EES+ + + A +
 CRN : 208 LNDYKLRK-----RKTfedNIRKNRTV---ISNWIKYAQWEESL--KEIQRARSIYERA 256

HDART: 322 ED----DVDLELRALARFE---QLISRRPLLLNSVLLRQNPHHVHEHKRVALHQGRPRE 373
 D ++ L L+ A E Q+ R + ++ P W+K + E
 CRN : 257 LDVDYRNITLWLKYAEMEMKRNQVNHARNIHDRAITTL--PRVNQFWYKYTYME----E 309

HDART: 374 IINTYTEAVQTVDPFKATGKPTLWVAFAKFYEDNGQLDDARVILEKATKVNFKQVDDLA 433
 ++ A Q ++ W ++ F + +D AR I E+ F V
 CRN : 310 MLGNVAGARQVFERWMEWQPEEQAWHSYINFELRYKEVDRARTIYER----FVLVHPDV 364

HDART: 434 SWCQCGELELRHENYDEALRLLRKATALPARRAEYFDGSEPVQNRVYKSLKVWSMLADL 493
 W + E +H + A ++ +A E+F G E + +Y + A
 CRN : 365 KNWIKYARFEEKHAYFAHARKVYERAV-----EFF-GDEHMDEHLYVAF-----AKF 410

HDART: 494 EESLGTQSTKAVYDRILDLRIA---TPQIVINYAMFLEEHKY----- 533
 EE+ F+ + +Y LD RI+ ++ NY +F E K+
 CRN : 411 EENQKEFERVERVVIKYALD-RISKQDAQELFKNYTIF--EKKFGDRRGIEDIIIVSKRRFQ 467

HDART: 534 FEESFKA-----YERGISLFKWPNVSDIINSTYLTIFI- 565
 +EE KA YER I+ W Y+ +I
 CRN : 468 YEEEVKANPHNYDAWFDYLRLVESDAEAEVREVYERAIANVPPIQEKRHWKRYIYLWIN 527

HDART: 566 ----ARYGGRKLERARDLFEQALDGCPPK---YAKTLYLLYAQLE---EEWGLARHAMAV 615
 + ER R + + +L+ P K +AK + + +LYAQ E + LAR A+
 CRN : 528 YALYEELEAKDPERTRQVYQASLELIPHKKFTFAK-MWILYAQFEIRQKNISLARRALGT 586

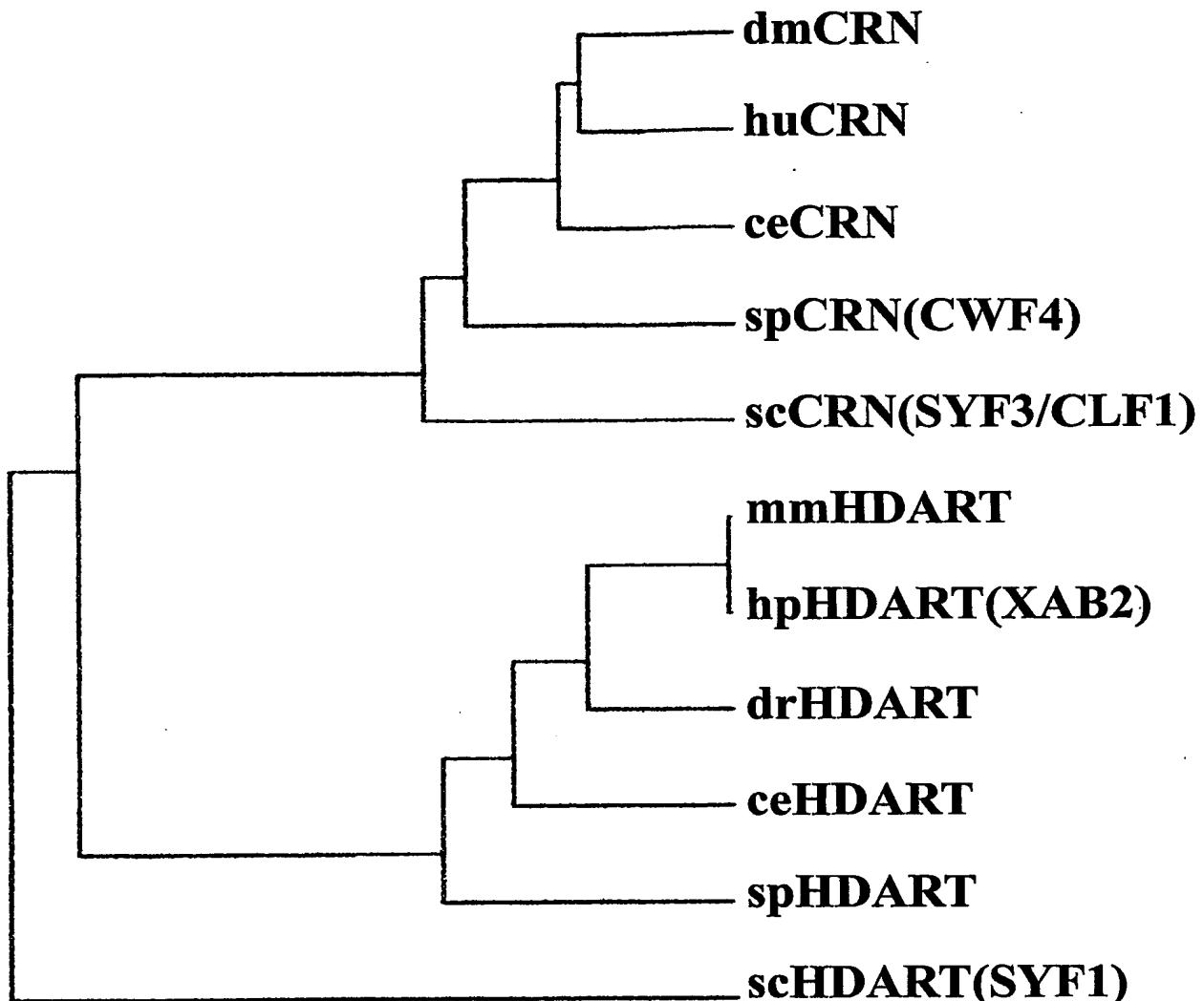
HDART: 616 YERATRAVEPAQQYDMNIYIKRAAEIYGVTHTRGIYQKAIEVLSDEHAREMC---LRFA 672
 ++ + +F +YI+ ++ R +Y+K +E E C + +FA
 CRN : 587 -----SIGKCPKNKLFKVYIELELQLREFDRCRKLYEKFLEF----GPENCTSWIKFA 635

HDART: 673 DMECKLGEIDRARAIYSFCSQICDPR--TTGAFWQTWKDFEVRHGNEDTIKEMLRIRRSV 730
 ++E LG+IDRARAIY I PR W++ DFE+ E+T + RR +
 CRN : 636 ELETILGIDRARAIYELA--ISQPRLDMPVELWKSYIDFEIE--QEETERTRNLYRRLL 691

HDART: 731 QATYNTQVNFMASQMLKVSGSATGTVSDLAPGQSGMDMKLLEQRAEQL 779
 Q T + +V +Q SG + M+ E++ E+L
 CRN : 692 QRTQHVVKWISFAQFELSSGKEGSLTKCROIYEEANKTMRNCEEKEERL 740

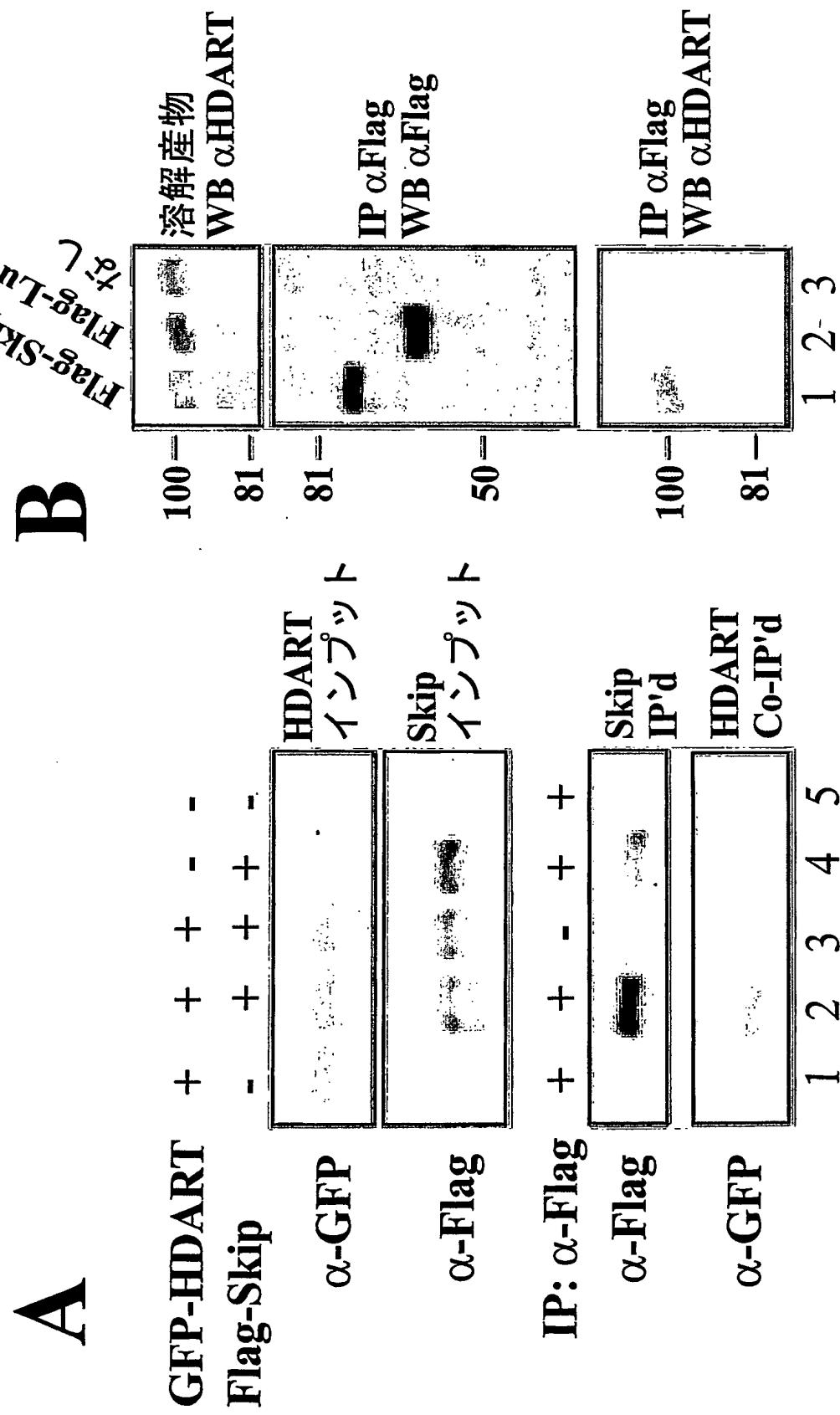
3 / 1 2

図 3



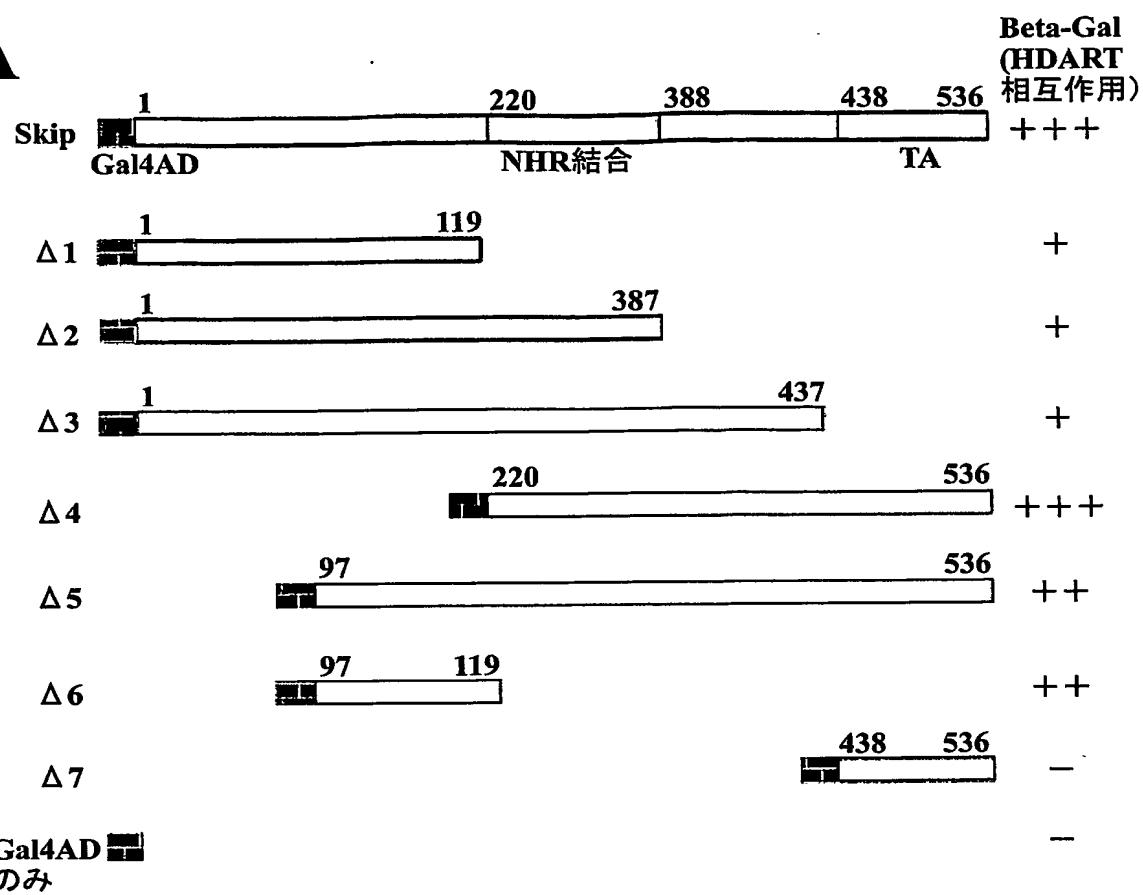
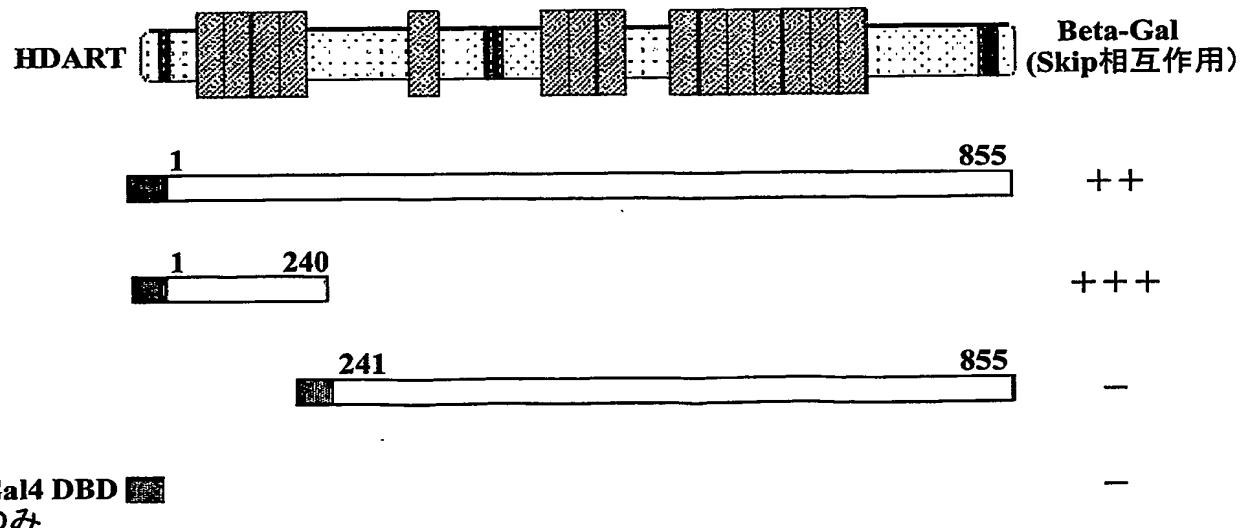
4 / 12

図 4



5 / 1 2

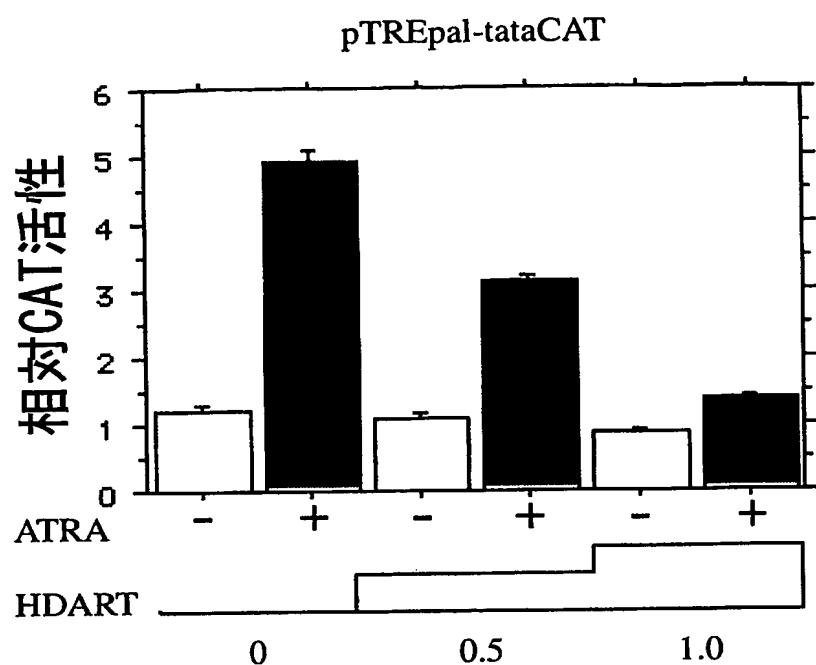
図 5

A**B**

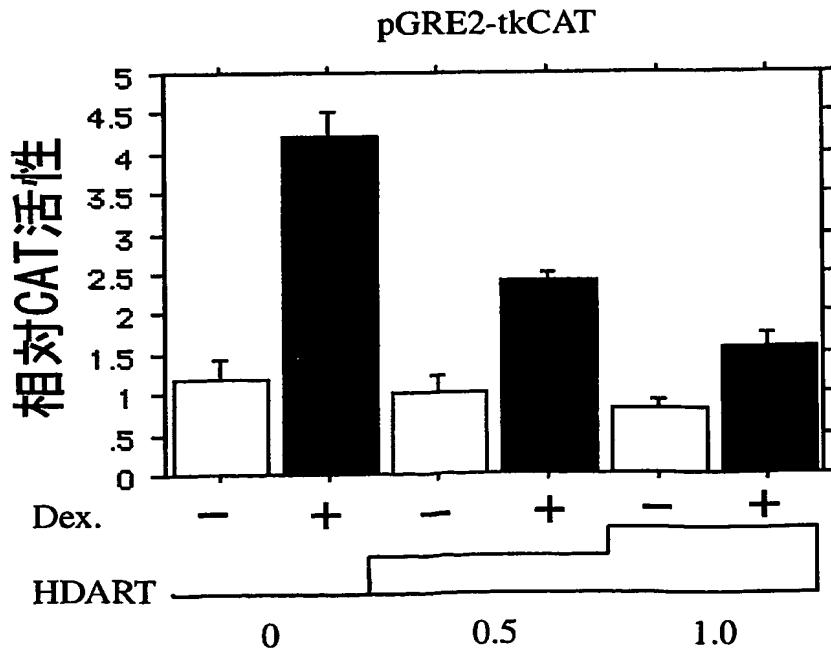
6 / 12

図 6

A

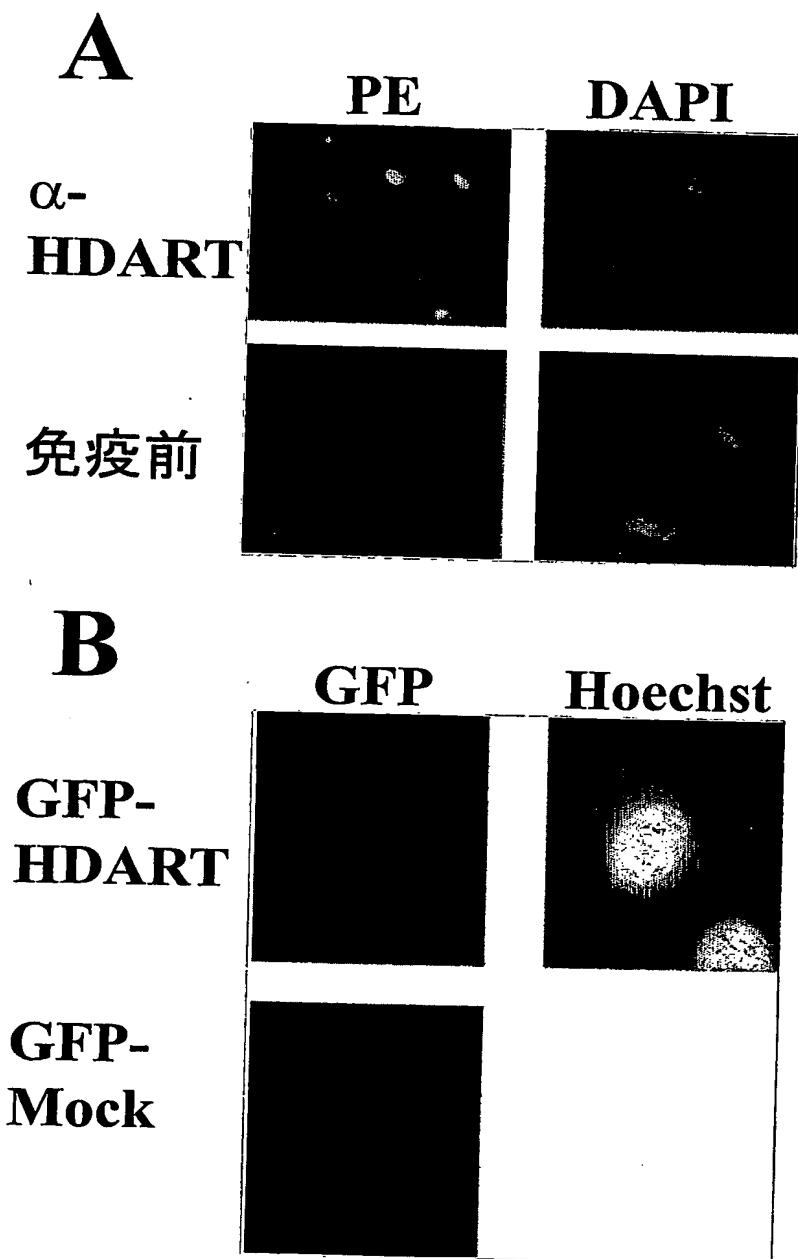


B



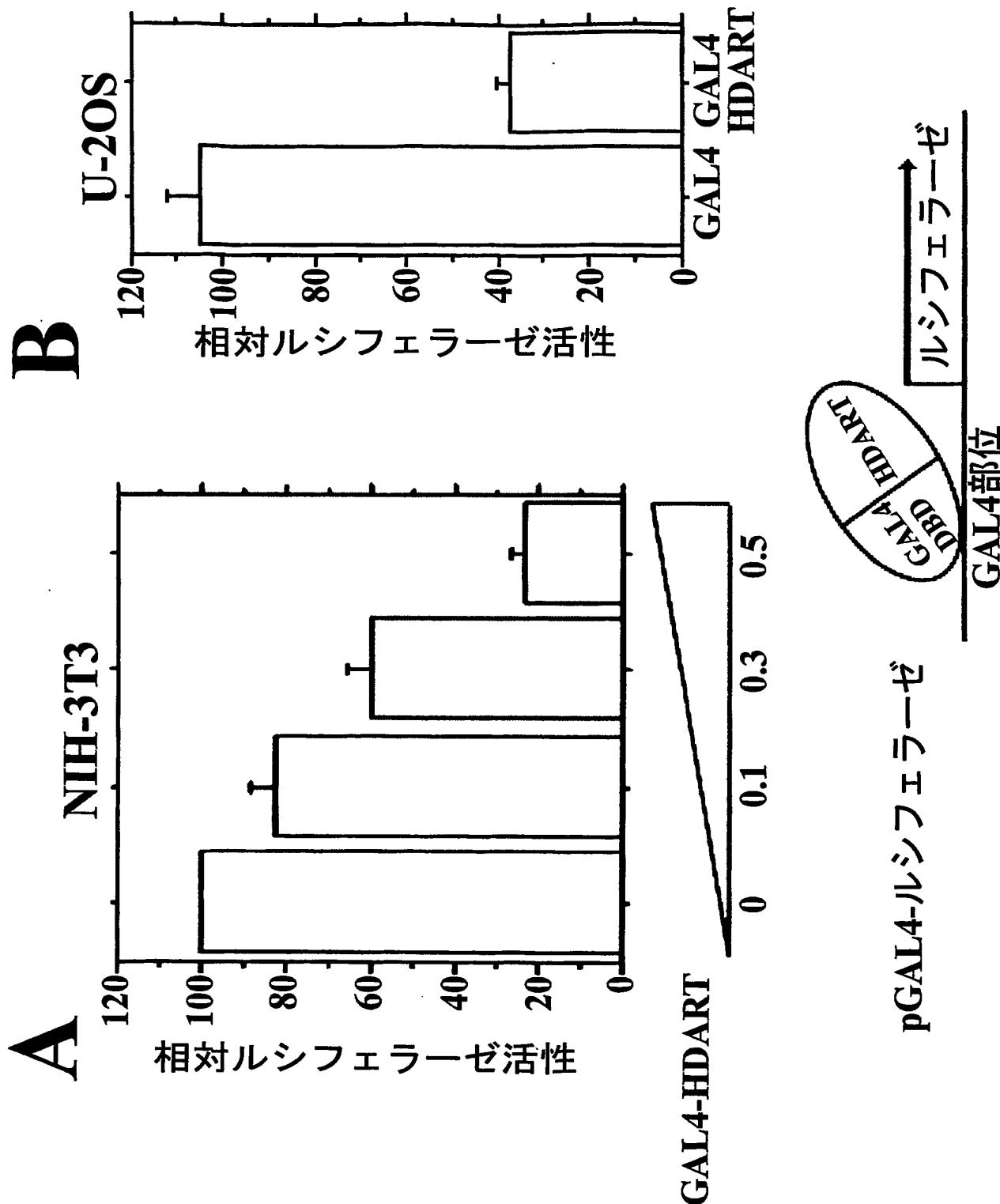
7 / 12

図 7



8 / 12

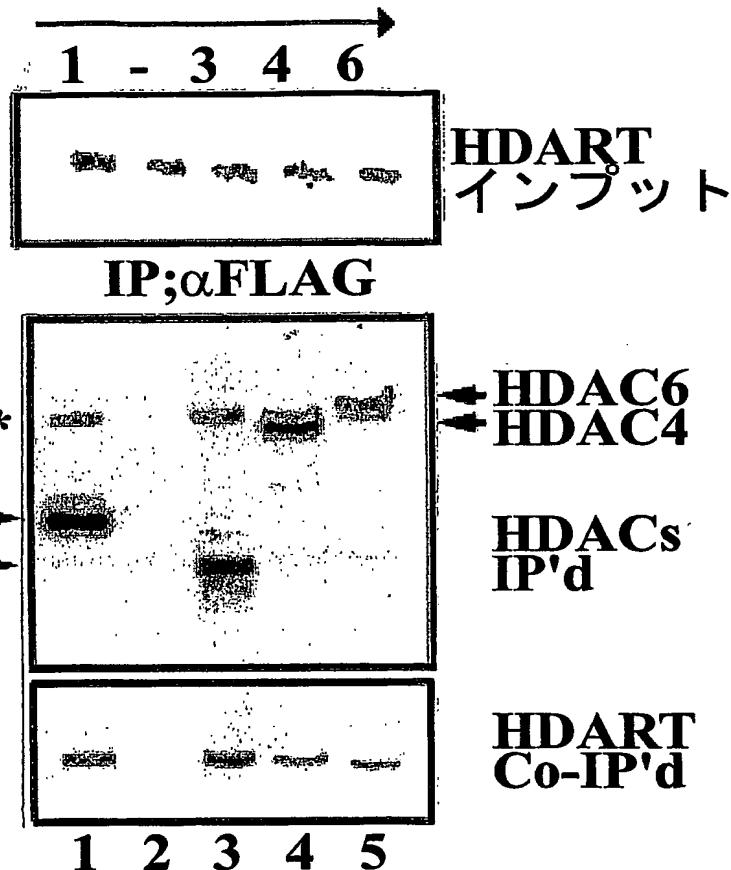
図 8



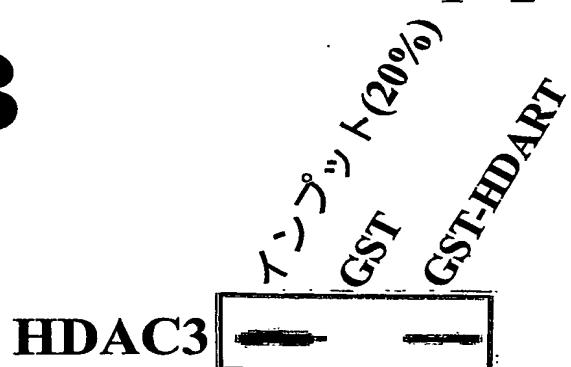
9 / 12

図 9

A

GFP-HDART
Flag-HDACs α -GFPHDART
Co-IP'd

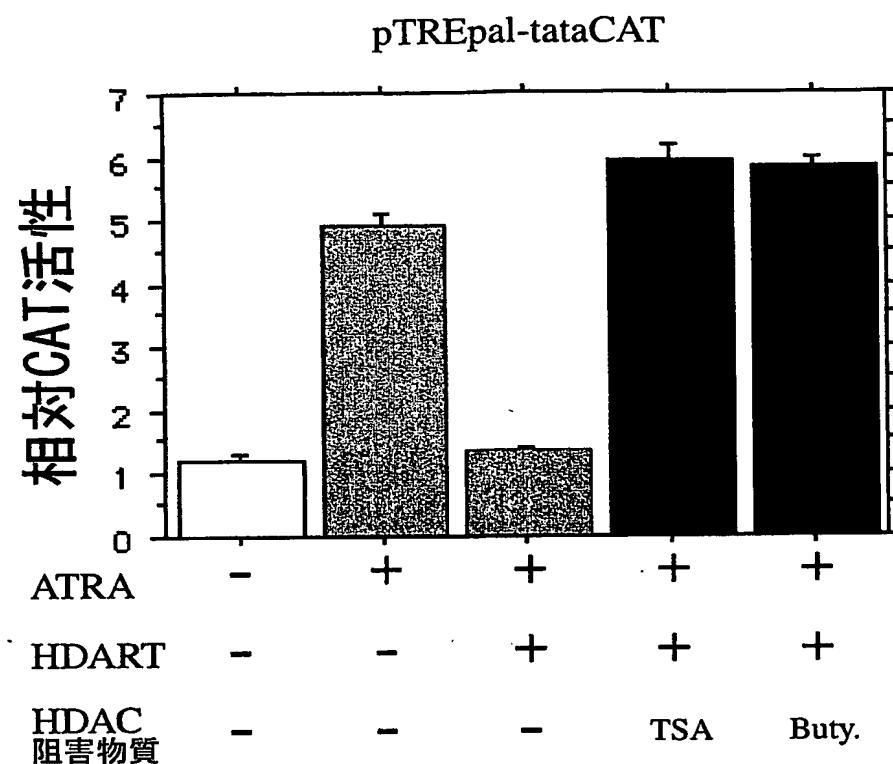
B



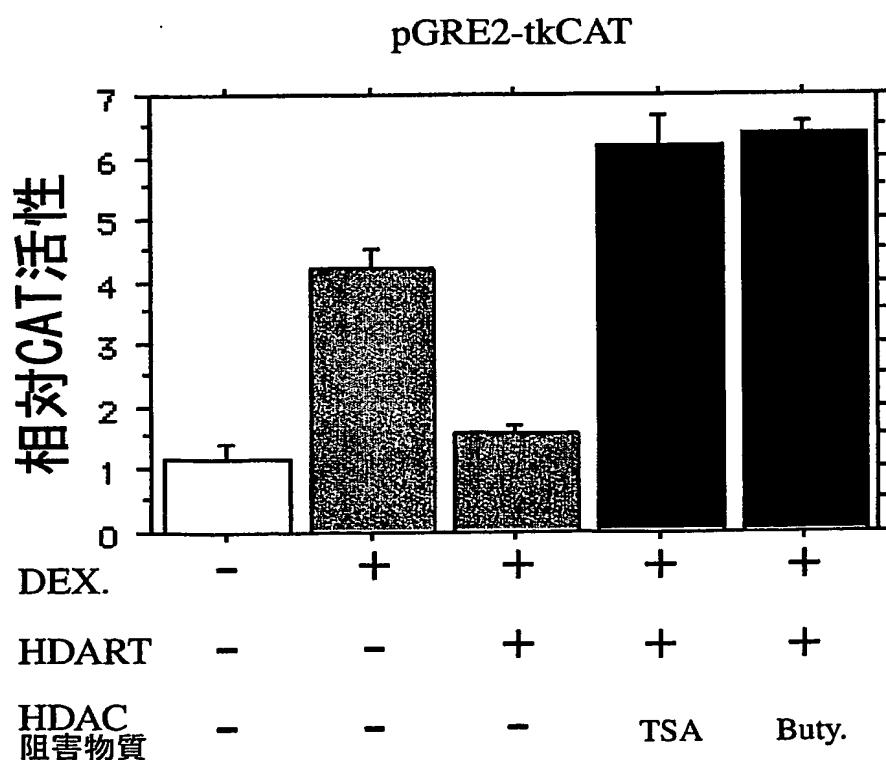
10 / 12

図10

C

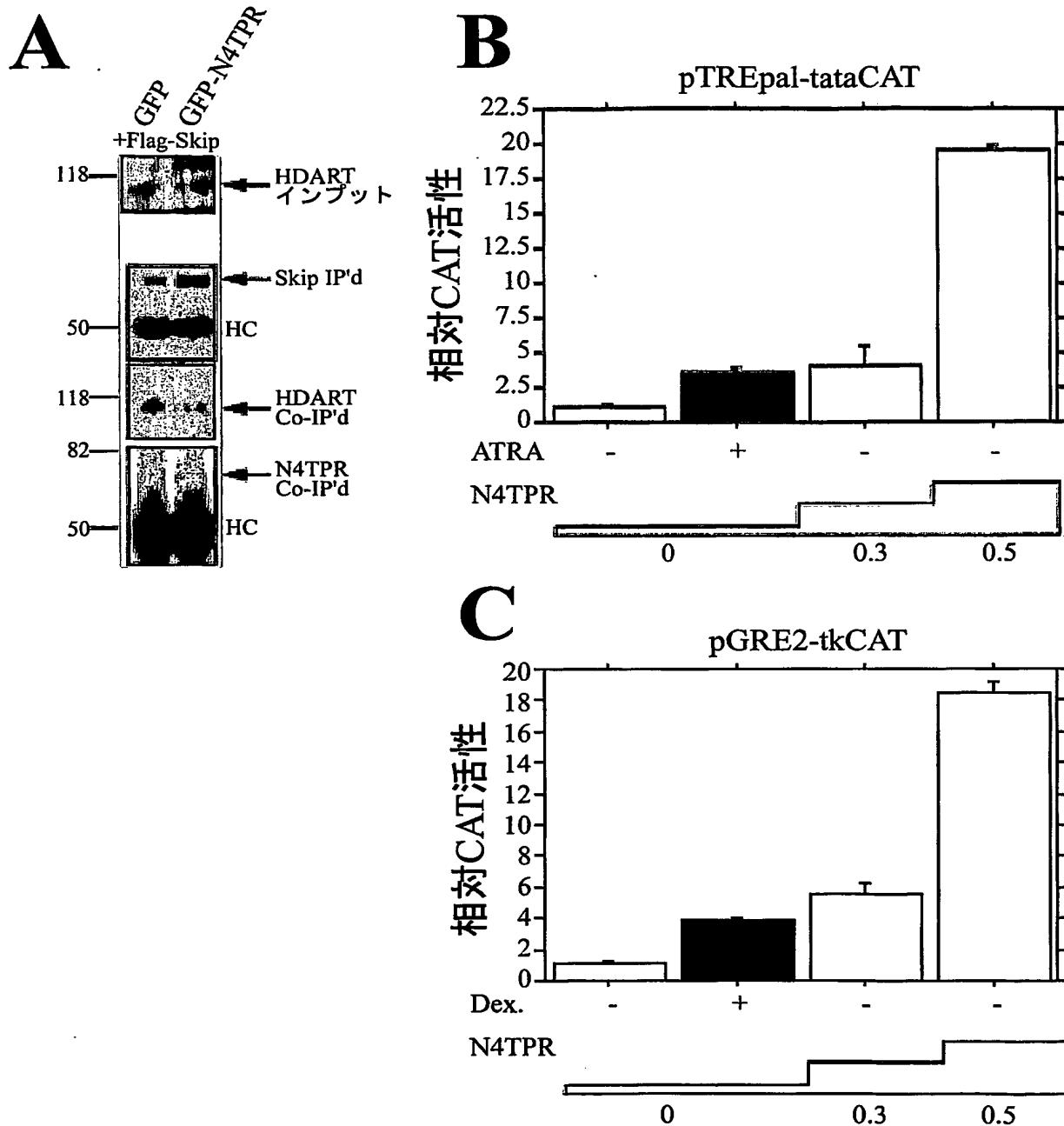


D



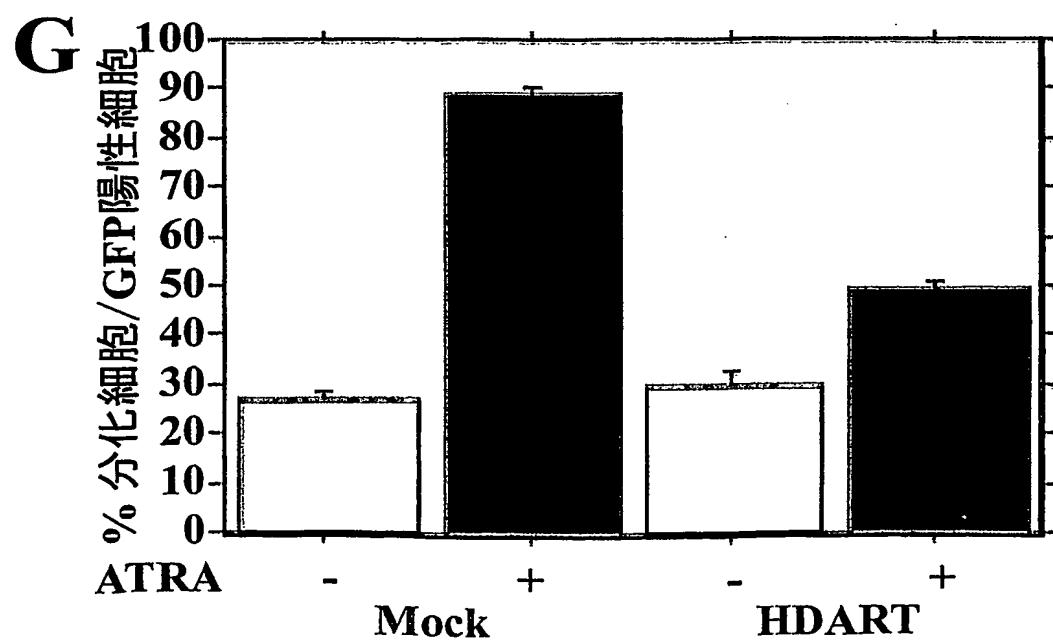
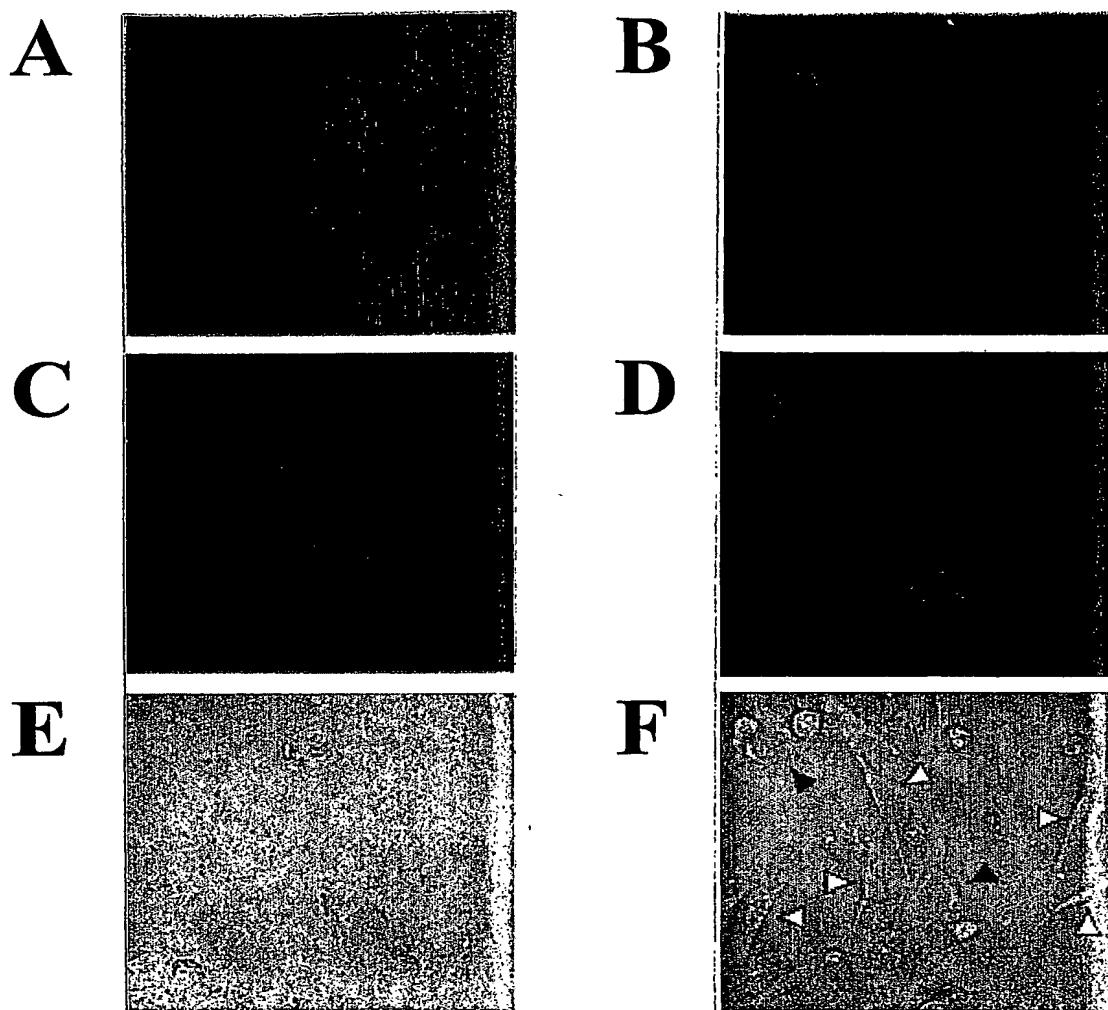
111 / 12

図 1 1



1 2 / 1 2

図 12



1 / 1 7

SEQUENCE LISTING

<110> MIZUTANI, Shuki

YAMADA, Takayuki

<120> Transcription regulating factors

<130> SEN-A0122P

<140>

<141>

<150> JP 2002-217233

<151> 2002-07-25

<160> 2

<170> PatentIn Ver. 2.0

<210> 1

<211> 2684

<212> DNA

<213> Homo sapiens

<220>

<221> CDS

2 / 1 7

<222> (37)..(2601)

<400> 1

agcgcgcgac tctcctgtac ctgggcattcc agaaaa atg gtg gtg atg gcg cga 54

Met Val Val Met Ala Arg

1 5

ctt tcg cgg ccc gag cgg ccg gac ctt gtc ttc gag gaa gag gac ctc 102

Leu Ser Arg Pro Glu Arg Pro Asp Leu Val Phe Glu Glu Asp Leu

10 15 20

ccc tat gag gag gaa atc atg cgg aac caa ttc tct gtc aaa tgc tgg 150

Pro Tyr Glu Glu Glu Ile Met Arg Asn Gln Phe Ser Val Lys Cys Trp

25 30 35

ctt cgc tac atc gag ttc aaa cag ggc gcc ccg aag ccc agg ctc aat 198

Leu Arg Tyr Ile Glu Phe Lys Gln Gly Ala Pro Lys Pro Arg Leu Asn

40 45 50

cag cta tac gag cgg gca ctc aag ctg ctg ccc tgc agc tac aaa ctc 246

Gln Leu Tyr Glu Arg Ala Leu Lys Leu Leu Pro Cys Ser Tyr Lys Leu

55 60 65 70

tgg tac cga tac ctg aag gcg cgt cgg gca cag gtg aag cat cgc tgt 294

Trp Tyr Arg Tyr Leu Lys Ala Arg Arg Ala Gln Val Lys His Arg Cys

75 80 85

3 / 1 7

gtg acc gac cct gcc tat gaa gat gtc aac aac tgt cat gag agg gcc 342

Val Thr Asp Pro Ala Tyr Glu Asp Val Asn Asn Cys His Glu Arg Ala

90

95

100

ttt gtg ttc atg cac aag atg cct cgt ctg tgg cta gat tac tgc cag 390

Phe Val Phe Met His Lys Met Pro Arg Leu Trp Leu Asp Tyr Cys Gln

105

110

115

ttc ctc atg gac cag ggg cgc gtc aca cac acc cgc cgc acc ttc gac 438

Phe Leu Met Asp Gln Gly Arg Val Thr His Thr Arg Arg Thr Phe Asp

120

125

130

cgt gcc ctc cgg gca ctg ccc atc acg cag cac tct cga att tgg ccc 486

Arg Ala Leu Arg Ala Leu Pro Ile Thr Gln His Ser Arg Ile Trp Pro

135

140

145

150

ctg tat ctg cgc ttc ctg cgc tca cac cca ctg cct gag aca gct gtg 534

Leu Tyr Leu Arg Phe Leu Arg Ser His Pro Leu Pro Glu Thr Ala Val

155

160

165

cga ggc tat cgg cgc ttc ctc aag ctg agt cct gag agt gca gag gag 582

Arg Gly Tyr Arg Arg Phe Leu Lys Leu Ser Pro Glu Ser Ala Glu Glu

170

175

180

tac att gag tac ctc aag tca agt gac cgg ctg gat gag gcc gcc cag 630

4 / 1 7

Tyr Ile Glu Tyr Leu Lys Ser Ser Asp Arg Leu Asp Glu Ala Ala Gln

185

190

195

cgc ctg gcc acc gtg gtg aac gac gag cgt ttc gtg tct aag gcc ggc 678

Arg Leu Ala Thr Val Val Asn Asp Glu Arg Phe Val Ser Lys Ala Gly

200

205

210

aag tcc aac tac cag ctg tgg cac gag ctg tgc gac ctc atc tcc cag 726

Lys Ser Asn Tyr Gln Leu Trp His Glu Leu Cys Asp Leu Ile Ser Gln

215

220

225

230

aat ccg gac aag gta cag tcc ctc aat gtg gac gcc atc atc cgc ggg 774

Asn Pro Asp Lys Val Gln Ser Leu Asn Val Asp Ala Ile Ile Arg Gly

235

240

245

ggc ctc acc cgc ttc acc gac cag ctg ggc aag ctc tgg tgt tct ctc 822

Gly Leu Thr Arg Phe Thr Asp Gln Leu Gly Lys Leu Trp Cys Ser Leu

250

255

260

gcc gac tac tac atc cgc agc ggc cat ttc gag aag gct cgg gac gtg 870

Ala Asp Tyr Tyr Ile Arg Ser Gly His Phe Glu Lys Ala Arg Asp Val

265

270

275

tac gag gag gcc atc cgg aca gtg atg acc gtg cgg gac ttc aca cag 918

Tyr Glu Glu Ala Ile Arg Thr Val Met Thr Val Arg Asp Phe Thr Gln

280

285

290

5 / 17

gig ttt gac agc tac gcc cag ttc gag gag agc atg atc gct gca aag 966
Val Phe Asp Ser Tyr Ala Gln Phe Glu Glu Ser Met Ile Ala Ala Lys
295 300 305 310

atg gag acc gcc tcg gag ctg ggg cgc gag gag gag gat gat gtg gac 1014
Met Glu Thr Ala Ser Glu Leu Gly Arg Glu Glu Asp Asp Val Asp
315 320 325

ctg gag ctg cgc ctg gcc cgc ttc gag cag ctc atc agc cgg cgg ccc 1062
Leu Glu Leu Arg Leu Ala Arg Phe Glu Gln Leu Ile Ser Arg Arg Pro
330 335 340

ctg ctc ctc aac agc gtc ttg ctg cgc caa aac cca cac cac gtg cac 1110
Leu Leu Leu Asn Ser Val Leu Arg Gln Asn Pro His His Val His
345 350 355

gag tgg cac aag cgt gtc gcc ctg cac cag ggc cgc ccc cgg gag atc 1158
Glu Trp His Lys Arg Val Ala Leu His Gln Gly Arg Pro Arg Glu Ile
360 365 370

atc aac acc tac aca gag gct gtg cag acg gtg gac ccc ttc aag gcc 1206
Ile Asn Thr Tyr Thr Glu Ala Val Gln Thr Val Asp Pro Phe Lys Ala
375 380 385 390

aca ggc aag ccc cac act ctg tgg gtg gcg ttt gcc aag ttt tat gag 1254

6 / 1 7

Thr Gly Lys Pro His Thr Leu Trp Val Ala Phe Ala Lys Phe Tyr Glu

395

400

405

gac aac gga cag ctg gac gat gcc cgt gtc atc ctg gag aag gcc acc 1302

Asp Asn Gly Gln Leu Asp Asp Ala Arg Val Ile Leu Glu Lys Ala Thr

410

415

420

aag ggt aac ttc aag cag gtg gat gac ctg gca agc gtg tgg tgt cag 1350

Lys Val Asn Phe Lys Gln Val Asp Asp Leu Ala Ser Val Trp Cys Gln

425

430

435

tgc gga gag ctg gag ctc cga cac gag aac tac gat gag gcc ttg cgg 1398

Cys Gly Glu Leu Glu Leu Arg His Glu Asn Tyr Asp Glu Ala Leu Arg

440

445

450

ctg ctg cga aag gcc acg gcg ctg cct gcc cgc cgg gcc gag tac ttt 1446

Leu Leu Arg Lys Ala Thr Ala Leu Pro Ala Arg Arg Ala Glu Tyr Phe

455

460

465

470

gat ggt tca gag ccc gtg cag aac cgc gtg tac aag tca ctg aag gtc 1494

Asp Gly Ser Glu Pro Val Gln Asn Arg Val Tyr Lys Ser Leu Lys Val

475

480

485

tgg tcc atg ctc gcc gac ctg gag gag agc ctc ggc acc ttc cag tcc 1542

Trp Ser Met Leu Ala Asp Leu Glu Glu Ser Leu Gly Thr Phe Gln Ser

490

495

500

7 / 1 7

acc aag gcc gtg tac gac cgc atc ctg gac ctg cgt atc gca aca ccc 1590
Thr Lys Ala Val Tyr Asp Arg Ile Leu Asp Leu Arg Ile Ala Thr Pro
505 510 515

cag atc gtc atc aac tat gcc atg ttc ctg gag gag cac aag tac ttc 1638
Gln Ile Val Ile Asn Tyr Ala Met Phe Leu Glu Glu His Lys Tyr Phe
520 525 530

gag gag agc ttc aag gcg tac gag cgc ggc atc tcg ctg ttc aag tgg 1686
Glu Glu Ser Phe Lys Ala Tyr Glu Arg Gly Ile Ser Leu Phe Lys Trp
535 540 545 550

ccc aac gtg tcc gac atc tgg agc acc tac ctg acc aaa ttc att gcc 1734
Pro Asn Val Ser Asp Ile Trp Ser Thr Tyr Leu Thr Lys Phe Ile Ala
555 560 565

cgc tat ggg ggc cgc aag ctg gag cgg gca cgg gac ctg ttt gaa cag 1782
Arg Tyr Gly Gly Arg Lys Leu Glu Arg Ala Arg Asp Leu Phe Glu Gln
570 575 580

gct ctg gac ggc tgc ccc cca aaa tat gcc aag acc ttg tac ctg ctg 1830
Ala Leu Asp Gly Cys Pro Pro Lys Tyr Ala Lys Thr Leu Tyr Leu Leu
585 590 595

tac gca cag ctg gag gag gag tgg ggc ctg gcc cgg cat gcc atg gcc 1878

8 / 17

Tyr Ala Gln Leu Glu Glu Glu Trp Gly Leu Ala Arg His Ala Met Ala

600

605

610

gtg tac gag cgt gcc acc agg gcc gtg gag ccc gcc cag cag tat gac 1926

Val Tyr Glu Arg Ala Thr Arg Ala Val Glu Pro Ala Gln Gln Tyr Asp

615

620

625

630

atg ttc aac atc tac atc aag cgg gcg gcc gag atc tat ggg gtc acc 1974

Met Phe Asn Ile Tyr Ile Lys Arg Ala Ala Glu Ile Tyr Gly Val Thr

635

640

645

cac acc cgc ggc atc tac cag aag gcc att gag gtg ctg tcg gac gag 2022

His Thr Arg Gly Ile Tyr Gln Lys Ala Ile Glu Val Leu Ser Asp Glu

650

655

660

cac gcg cgt gag atg tgc ctg cgg ttt gca gac atg gag tgc aag ctc 2070

His Ala Arg Glu Met Cys Leu Arg Phe Ala Asp Met Glu Cys Lys Leu

665

670

675

ggg gag att gac cgc gcc cgg gcc atc tac agc ttc tgc tcc cag atc 2118

Gly Glu Ile Asp Arg Ala Arg Ala Ile Tyr Ser Phe Cys Ser Gln Ile

680

685

690

tgt gac ccc cgg acg acc ggc gcg ttc tgg cag acg tgg aag gac ttt 2166

Cys Asp Pro Arg Thr Thr Gly Ala Phe Trp Gln Thr Trp Lys Asp Phe

695

700

705

710

9 / 1 7

gag gtc cgg cat ggc aat gag gac acc atc aag gaa atg ctg cgt atc 2214

Glu Val Arg His Gly Asn Glu Asp Thr Ile Lys Glu Met Leu Arg Ile

715

720

725

cgg cgc agc gtg cag gcc acg tac aac acg cag gtc aac ttc atg gcc 2262

Arg Arg Ser Val Gln Ala Thr Tyr Asn Thr Gln Val Asn Phe Met Ala

730

735

740

tcg cag atg ctc aag gtc tcg ggc agt gcc acg ggc acc gtg tct gac 2310

Ser Gln Met Leu Lys Val Ser Gly Ser Ala Thr Gly Thr Val Ser Asp

745

750

755

ctg gcc cct ggg cag agt ggc atg gac gac atg aag ctg ctg gaa cag 2358

Leu Ala Pro Gly Gln Ser Gly Met Asp Asp Met Lys Leu Leu Glu Gln

760

765

770

cgg gca gag cag ctg gcg gct gag gcg gag cgt gac cag ccc ttg cgc 2406

Arg Ala Glu Gln Leu Ala Ala Glu Ala Glu Arg Asp Gln Pro Leu Arg

775

780

785

790

gcc cag agc aag atc ctg ttc gtg agg agt gac gac gcc tcc cgg gag gag 2454

Ala Gln Ser Lys Ile Leu Phe Val Arg Ser Asp Ala Ser Arg Glu Glu

795

800

805

ctg gca gag ctg gca cag cag gtc aac ccc gag gag atc cag ctg ggc 2502

10 / 17

Leu Ala Glu Leu Ala Gln Gln Val Asn Pro Glu Glu Ile Gln Leu Gly

810

815

820

gag gac gag gac gag gac gag atg gac ctg gag ccc aac gag gtt cgg 2550

Glu Asp Glu Asp Glu Asp Glu Met Asp Leu Glu Pro Asn Glu Val Arg

825

830

835

ctg gag cag cag agc gtg cca gcc gca gtg ttt ggg agc ctg aag gaa 2598

Leu Glu Gln Gln Ser Val Pro Ala Ala Val Phe Gly Ser Leu Lys Glu

840

845

850

gac tgacccgtcc ctccccatc cccctcccc accccctccc caatacagct 2651

Asp

855

acgtttgtac aaaaaaaaaa aaaaaaaaaa aaa 2684

<210> 2

<211> 855

<212> PRT

<213> Homo sapiens

<400> 2

Met Val Val Met Ala Arg Leu Ser Arg Pro Glu Arg Pro Asp Leu Val

1 1 / 1 7

Phe Glu Glu Glu Asp Leu Pro Tyr Glu Glu Glu Ile Met Arg Asn Gln

20

25

30

Phe Ser Val Lys Cys Trp Leu Arg Tyr Ile Glu Phe Lys Gln Gly Ala

35

40

45

Pro Lys Pro Arg Leu Asn Gln Leu Tyr Glu Arg Ala Leu Lys Leu Leu

50

55

60

Pro Cys Ser Tyr Lys Leu Trp Tyr Arg Tyr Leu Lys Ala Arg Arg Ala

65

70

75

80

Gln Val Lys His Arg Cys Val Thr Asp Pro Ala Tyr Glu Asp Val Asn

85

90

95

Asn Cys His Glu Arg Ala Phe Val Phe Met His Lys Met Pro Arg Leu

100

105

110

Trp Leu Asp Tyr Cys Gln Phe Leu Met Asp Gln Gly Arg Val Thr His

115

120

125

Thr Arg Arg Thr Phe Asp Arg Ala Leu Arg Ala Leu Pro Ile Thr Gln

130

135

140

His Ser Arg Ile Trp Pro Leu Tyr Leu Arg Phe Leu Arg Ser His Pro

12/17

145

150

155

160

Leu Pro Glu Thr Ala Val Arg Gly Tyr Arg Arg Phe Leu Lys Leu Ser

165

170

175

Pro Glu Ser Ala Glu Glu Tyr Ile Glu Tyr Leu Lys Ser Ser Asp Arg

180

185

190

Leu Asp Glu Ala Ala Gln Arg Leu Ala Thr Val Val Asn Asp Glu Arg

195

200

205

Phe Val Ser Lys Ala Gly Lys Ser Asn Tyr Gln Leu Trp His Glu Leu

210

215

220

Cys Asp Leu Ile Ser Gln Asn Pro Asp Lys Val Gln Ser Leu Asn Val

225

230

235

240

Asp Ala Ile Ile Arg Gly Gly Leu Thr Arg Phe Thr Asp Gln Leu Gly

245

250

255

Lys Leu Trp Cys Ser Leu Ala Asp Tyr Tyr Ile Arg Ser Gly His Phe

260

265

270

Glu Lys Ala Arg Asp Val Tyr Glu Glu Ala Ile Arg Thr Val Met Thr

275

280

285

1 3 / 1 7

Val Arg Asp Phe Thr Gln Val Phe Asp Ser Tyr Ala Gln Phe Glu Glu

290

295

300

Ser Met Ile Ala Ala Lys Met Glu Thr Ala Ser Glu Leu Gly Arg Glu

305

310

315

320

Glu Glu Asp Asp Val Asp Leu Glu Leu Arg Leu Ala Arg Phe Glu Gln

325

330

335

Leu Ile Ser Arg Arg Pro Leu Leu Leu Asn Ser Val Leu Leu Arg Gln

340

345

350

Asn Pro His His Val His Glu Trp His Lys Arg Val Ala Leu His Gln

355

360

365

Gly Arg Pro Arg Glu Ile Ile Asn Thr Tyr Thr Glu Ala Val Gln Thr

370

375

380

Val Asp Pro Phe Lys Ala Thr Gly Lys Pro His Thr Leu Trp Val Ala

385

390

395

400

Phe Ala Lys Phe Tyr Glu Asp Asn Gly Gln Leu Asp Asp Ala Arg Val

405

410

415

Ile Leu Glu Lys Ala Thr Lys Val Asn Phe Lys Gln Val Asp Asp Leu

420

425

430

14/17

Ala Ser Val Trp Cys Gln Cys Gly Glu Leu Glu Leu Arg His Glu Asn

435 440 445

Tyr Asp Glu Ala Leu Arg Leu Leu Arg Lys Ala Thr Ala Leu Pro Ala

450 455 460

Arg Arg Ala Glu Tyr Phe Asp Gly Ser Glu Pro Val Gln Asn Arg Val

465 470 475 480

Tyr Lys Ser Leu Lys Val Trp Ser Met Leu Ala Asp Leu Glu Glu Ser

485 490 495

Leu Gly Thr Phe Gln Ser Thr Lys Ala Val Tyr Asp Arg Ile Leu Asp

500 505 510

Leu Arg Ile Ala Thr Pro Gln Ile Val Ile Asn Tyr Ala Met Phe Leu

515 520 525

Glu Glu His Lys Tyr Phe Glu Glu Ser Phe Lys Ala Tyr Glu Arg Gly

530 535 540

Ile Ser Leu Phe Lys Trp Pro Asn Val Ser Asp Ile Trp Ser Thr Tyr

545 550 555 560

Leu Thr Lys Phe Ile Ala Arg Tyr Gly Gly Arg Lys Leu Glu Arg Ala

15/17

565

570

575

Arg Asp Leu Phe Glu Gln Ala Leu Asp Gly Cys Pro Pro Lys Tyr Ala

580

585

590

Lys Thr Leu Tyr Leu Leu Tyr Ala Gln Leu Glu Glu Glu Trp Gly Leu

595

600

605

Ala Arg His Ala Met Ala Val Tyr Glu Arg Ala Thr Arg Ala Val Glu

610

615

620

Pro Ala Gln Gln Tyr Asp Met Phe Asn Ile Tyr Ile Lys Arg Ala Ala

625

630

635

640

Glu Ile Tyr Gly Val Thr His Thr Arg Gly Ile Tyr Gln Lys Ala Ile

645

650

655

Glu Val Leu Ser Asp Glu His Ala Arg Glu Met Cys Leu Arg Phe Ala

660

665

670

Asp Met Glu Cys Lys Leu Gly Glu Ile Asp Arg Ala Arg Ala Ile Tyr

675

680

685

Ser Phe Cys Ser Gln Ile Cys Asp Pro Arg Thr Thr Gly Ala Phe Trp

690

695

700

16 / 17

Gln Thr Trp Lys Asp Phe Glu Val Arg His Gly Asn Glu Asp Thr Ile

705

710

715

720

Lys Glu Met Leu Arg Ile Arg Arg Ser Val Gln Ala Thr Tyr Asn Thr

725

730

735

Gln Val Asn Phe Met Ala Ser Gln Met Leu Lys Val Ser Gly Ser Ala

740

745

750

Thr Gly Thr Val Ser Asp Leu Ala Pro Gly Gln Ser Gly Met Asp Asp

755

760

765

Met Lys Leu Leu Glu Gln Arg Ala Glu Gln Leu Ala Ala Glu Ala Glu

770

775

780

Arg Asp Gln Pro Leu Arg Ala Gln Ser Lys Ile Leu Phe Val Arg Ser

785

790

795

800

Asp Ala Ser Arg Glu Glu Leu Ala Glu Leu Ala Gln Gln Val Asn Pro

805

810

815

Glu Glu Ile Gln Leu Gly Glu Asp Glu Asp Glu Asp Glu Met Asp Leu

820

825

830

Glu Pro Asn Glu Val Arg Leu Glu Gln Gln Ser Val Pro Ala Ala Val

835

840

845

17/17

Phe Gly Ser Leu Lys Glu Asp

850

855

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP03/09443

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

Int.Cl' C12N15/12, C07K14/47, C07K16/18, C12N5/08, C12Q1/68

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

Int.Cl' C07K1/00-C07K19/00, C12N1/00-C12N15/90, C12Q1/00-C12Q3/00

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)
WPI/BIOSIS (DIALOG), GenBank/DDBJ/EMBL/GenSeq, SwissProt/PIR/GenSeq

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	WO 01/60855 A1 (SHANGHAI CANCER INSTITUTE), 23 August, 2001 (23.08.01), Claims; examples & CN 1309135 A & AU 3358701 A & GenSeq database Accession No.AAG64591, AAH75606	1-13
X	WO 01/07471 A2 (INCYTE GENOMICS, INC.), 01 February, 2001 (01.02.01), Claims; examples & EP 1196577 A & AU 6230700 A & GenSeq database Accession No.AAB60506, AAF59643	1-13

Further documents are listed in the continuation of Box C. See patent family annex.

* Special categories of cited documents:
 "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
 "E" earlier document but published on or after the international filing date
 "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
 "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
 "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
 "X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
 "Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art
 "&" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search 21 August, 2003 (21.08.03)	Date of mailing of the international search report 02 September, 2003 (02.09.03)
Name and mailing address of the ISA/ Japanese Patent Office	Authorized officer

Facsimile No.

Telephone No.

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP03/09443

C(Continuation). DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	WO 01/64834 A2 (HYSEQ, INC.), 07 September, 2001 (07.09.01), Claims; examples & AU 4187301 A & GenSeq database Accession No.AAU27734, AAS44634	1-13
X	NAKATSU Y. et al., XAB2, a Novel Tetratricopeptide Repeat Protein Involved in Transcription-coupled DNA Repair and Transcription., J.Biol.Chem., 2000, Vol.275, No.45, pages 34931 to 34937 & SwissProt database Accession No.Q9HCS7	1-13
A	WO 99/58559 A2 (REGC UNIV. CALIFORNIA.), 18 November, 1999 (18.11.99), Claims; examples & JP 2002-514402 A & EP 1076710 A	1-13
A	WO 00/58473 A2 (CURAGEN CORP.), 05 October, 2000 (05.10.00), Claims; examples & EP 1165784 A & AU 3774500 A	1-13

A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC))

Int C1' C12N15/12, C07K14/47, C07K16/18, C12N5/08, C12Q1/68

B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料 (国際特許分類 (IPC))

Int C1' C07K1/00-C07K19/00, C12N1/00-C12N15/90, C12Q1/00-C12Q3/00,

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

国際調査で使用した電子データベース (データベースの名称、調査に使用した用語)

WP1/BIOSIS (DIALOG),

GenBank/DDBJ/EMBL/GenSeq, SwissProt/PIR/GenSeq

C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
X	WO 01/60855 A1 (SHANGHAI CANCER INSTITUTE) . 2001. 08. 23. 特許請求の範囲、各実施例 &CN 1309135 A &AU 3358701 A &GenSeq database Accession No. AAG64591, AAH75606	1-13
X	WO 01/07471 A2 (INCYTE GENOMICS, INC.) . 2001. 02. 01. 特許請求の範囲、各実施例 &EP 1196577 A &AU 6230700 A &GenSeq database Accession No. AAB60506, AAF59643	1-13

 C欄の続きにも文献が列挙されている。 パテントファミリーに関する別紙を参照。

* 引用文献のカテゴリー

「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの

「E」国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日以後に公表されたもの

「L」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献 (理由を付す)

「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献

「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

の日の後に公表された文献

「T」国際出願日又は優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの

「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの

「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの

「&」同一パテントファミリー文献

国際調査を完了した日

21. 08. 03

国際調査報告の発送日

02.09.03

国際調査機関の名称及びあて先

日本国特許庁 (ISA/JP)

郵便番号 100-8915

東京都千代田区霞が関三丁目4番3号

特許庁審査官 (権限のある職員)

田中 春井一良



4B

9636

電話番号 03-3581-1101 内線 3446

C (続き) . 関連すると認められる文献		関連する 請求の範囲の番号
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	
X	WO 01/64834 A2 (HYSEQ, INC.) , 2001. 09. 07, 特許請求の範囲、各実施例 &AU 4187301 A &GenSeq database Accession No. AAU27734, AAS44634	1-13
X	Nakatsu Y., et.al., XAB2, a Novel Tetratricopeptide Repeat Protein Involved in Transcription-coupled DNA Repair and Transcription., J. Biol. Chem., 2000, Vol.275, No.45, p34931-34937 &SwissProt database Accession No. Q9HCS7	1-13
A	WO 99/58559 A2 (REGC UNIV. CALIFORNIA.) , 1999. 11. 18, 特許請求の範囲、各実施例 &JP 2002-514402 A &EP 1076710 A	1-13
A	WO 00/58473 A2 (CURAGEN CORPORATION.) , 2000. 10. 05, 特許請求の範囲、各実施例 &EP 1165784 A &AU 3774500 A	1-13